

TRANSLATION

**(12) INTERNATIONAL APPLICATION PUBLISHED UNDER PATENT COOPERATION TREATY
(PCT)**

(19) World Organization for Intellectual Property

International Office

(43) Date of international publication
August 30, 2001

PCT

(10) International Publication No.
WO 01/62781 A2

(51) International Classification⁷: C07K 14/415

(74) Attorney: Andreas BIEBERBACH; BASF Aktiengesellschaft, 67056 Ludwigshafen (DE).

(21) International file No.: PCT/EP01/01720

(81) Designated States (national): AE, AG, AL, AM, AT, AU, AZ, BA, BB, BG, BR, BY, BZ, CA, CH, CN, CR, CU, CZ, DE, DK, DM, DZ, EE, ES, FI, GB, GD, GE, GH, GM, HR, HU, ID, IL, IN, IS, JP, KE, KG, KP, KR, KZ, LC, LK, LR, LS, LT, LU, LV, MA, MD, MG, MK, MN, MW, MX, MZ, NO, NZ, PL, PT, RO, RU, SD, SE, SG, SI, SK, SL, TJ, TM, TR, TT, TZ, UA, UG, US, UZ, VN, YU, ZA, ZW.

(22) Date of international filing: February 16, 2001

(84) Designated States (regional): ARIPO Patent (GH, GM, KE, LS, MW, MZ, SD, SL, SZ, TZ, UG, ZW), Eurasian Patent (AM, AZ, BY, KG, KZ, MD, RU, TJ, TM), European Patent (AT, BE, CH, CY, DE, DK, ES, FI, FR, GB, GR, IE, IT, LU, MC, NL, PT, SE, TR), OAPI Patent (BF, BJ, CF, CG, CI, CM, GA, GN, GW, ML, MR, NE, SN, TD, TG).

(25) Filing language: German

Published

(26) Publication language: German

— *Without an International Search Report and to be republished after receipt of the Report*

(30) Priority details:

100 09 002.8 February 25, 2000 DE

(71) Applicant (for all designated states except U.S.):

SUNGENE GMBH & CO. KGaA (DE/DE);
06468 Gatersleben (DE)

(72) Inventors; and

(75) Inventors/Applicants (only for U.S.): Karin HERBERS (DE/DE); Am Hange 6, 06484 Quedlinburg (DE). Ralf BADUR (DE/DE); Von Eckenbrecher Weg 2, 38642 Goslar (DE). Irene KUNZE (DE/DE); Mühlenweg 11, 06466 Gatersleben (DE). Susanne SOMMER (DE/DE); Brechtstr. 8, 06484 Quedlinburg (DE). Rainer LEMKE (DE/DE); Halberstaedter Str. 14, 06484 Quedlinburg (DE). Michael GEIGER (DE/DE); Neuer Weg 15, 06484 Quedlinburg (DE).

For an explanation of the two-letter codes and the other abbreviations, please refer to the Guidance Notes on Codes and Abbreviations at the beginning of each regular issue of the PCT Gazette.

(54) Title: HOMOGENTISATE PHYTYL TRANSFERASE

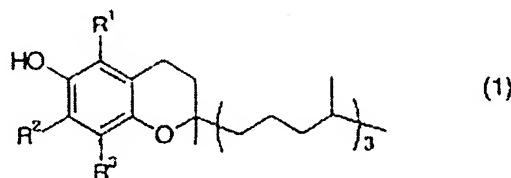
(57) Abstract: The invention relates to nucleic acid sequences that code for a protein with homogentisate phytol transferase activity, to the use of these nucleic acid sequences for producing transgenic organisms such as transgenic plants with an increased tocopherol and tocotrienol content, to a method for producing plants with an increased tocopherol and/or tocotrienol content, and to the transgenic plants themselves.

Homogentisate phytyl transferase

Specification

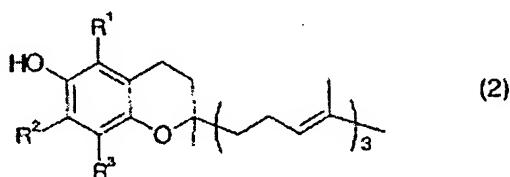
The invention relates to nucleic acid sequences that code for a protein with homogentisate phytyl transferase activity, to the use of these nucleic acids for producing transgenic organisms such as for example transgenic plants with an increased content of tocopherols and/or tocotrienols, to a method for producing plants with an increased content of tocopherols and/or tocotrienols, and to the transgenic organisms, such as for example transgenic plants themselves.

The eight compounds with vitamin E activity that occur in nature are derivatives of 6-chromanol (Ullmann's Encyclopedia of Industrial Chemistry, Vol. A 27 (1996), VCH Verlagsgesellschaft, Chapter 4, 478-488, Vitamin E). The group of the tocopherols (1a-d) features a saturated side chain; the group of the tocotrienols (2a-d) features an unsaturated side chain:



- 1a, α -tocopherol: $R^1 = R^2 = R^3 = CH_3$
- 1b, β -tocopherol [148-03-8]: $R^1 = R^3 = CH_3$, $R^2 = H$
- 1c, γ -tocopherol [54-28-4]: $R^1 = H$, $R^2 = R^3 = CH_3$
- 1d, δ -tocopherol [119-13-1]: $R^1 = R^2 = H$, $R^3 = CH_3$

Insert formula 2



- 2a, α -tocotrienol [1721-51-3]: $R^1 = R^2 = R^3 = CH_3$
- 2b, β -tocotrienol [490-23-3]: $R^1 = R^3 = CH_3$, $R^2 = H$
- 2c, γ -tocotrienol [14101-61-2]: $R^1 = H$, $R^2 = R^3 = CH_3$
- 2d, δ -tocotrienol [25612-59-3]: $R^1 = R^2 = H$, $R^3 = CH_3$

In the present invention, vitamin E is understood to mean all eight previously mentioned tocopherols and tocotrienols with vitamin E activity.

These compounds with vitamin E activity are important natural fat-soluble antioxidants. A lack of vitamin E leads to pathophysiological situations in humans and animals. Vitamin E compounds therefore have a high economic value as additives in the food and feed sector, in pharmaceutical formulations, and in cosmetic applications.

An economical method for producing vitamin E compounds, and food and feed with an increased vitamin E content, are thus extremely important.

Particularly economical methods are biotechnology methods that use proteins and biosynthesis genes of tocopherol or tocotrienol biosynthesis from vitamin E-producing organisms.

Figure 5 shows a biosynthesis diagram of tocopherols and tocotrienols.

In the course of the biosynthesis, homogentisic acid (homogentisate) is bound to phytyl pyrophosphate (PPP) or geranylgeranyl pyrophosphate in order to form the precursors of α -tocopherol and α -tocotrienol, 2-methylphytylhydroquinone or 2-methylgeranylgeranylhydroquinone respectively. First 2,3-dimethyl-6-phytylhydroquinone is formed by means of methylation steps with S-adenosylmethionine as a methyl group donor, then γ -tocopherol is formed by cyclization and α -tocopherol by methylation once more.

Katani et al., Annu. Rev. Plant Physiol. Plant Mol. Biol., 1998, 49, 151 to 157, describe the total genomic sequence of the cyanobacterium *Synechocystis sp.* PCC6803.

Little is known as yet about increasing the flow of metabolites to increase the tocopherol or tocotrienol content in transgenic organisms, for example in transgenic plants, by overexpression of individual biosynthesis genes.

WO 97/27285 describes a modification of the tocopherol content by increased expression or by down-regulation of the enzyme p-hydroxyphenylpyruvate dioxygenase (HPPD).

WO 99/04622 describes gene sequences coding for a γ -tocopherol methyl transferase from *Synechocystis* PCC6803 and *Arabidopsis thaliana* and their incorporation into transgenic plants.

WO 99/23231 shows that the expression of a geranylgeranyl reductase in transgenic plants results in an increased tocopherol biosynthesis.

The object of the invention was to make available another biosynthesis gene of the vitamin E biosynthesis pathway and thus further advantageous transgenic plants with an increased content of tocopherols and tocotrienols.

The object was achieved by discovering nucleic acid sequences that code for a homogentisate phytol transferase and by overexpression of the homogentisate phytol transferase gene in plants.

Accordingly the present invention relates to proteins that feature the activity of a homogentisate phytol transferase (HGPT), i.e. feature the ability to bind phytol pyrophosphate to homogentisate, i.e. for example feature an enzymatic activity for the transformation of homogentisate and phytol pyrophosphate into 2-methylphytolhydroquinone.

Preferred 2-methylphytolhydroquinones are 2-methyl-6-phytolhydroquinone or 2-methyl-5-phytolhydroquinone.

Homogentisate phytol transferases are understood below to mean the proteins of the invention.

Preferred proteins feature the enzymatic activity for the transformation of homogentisate and phytol pyrophosphate into 2-methylphytolhydroquinone and contain the amino acid sequence SEQ ID NO. 2 or a sequence derived from this sequence by substitution, insertion, or deletion of amino acids that features a homology of at least 20%, preferably 40%, preferably at least 60%, more preferred at least 80%, particularly preferred at least 90%, at the amino acid level with the sequence SEQ ID NO. 2.

Further examples of the proteins according to the invention can readily be discovered for example from various organisms whose genomic sequence is known, such as for example from *Arabidopsis thaliana* by homology comparisons of the amino acid sequences or the corresponding back-translated nucleic acid sequences from data banks with the SEQ ID NO. 2.

The proteins of the invention can be used as homogentisate phytol transferases.

The preferred proteins are preferred for all uses according to the invention of the proteins according to the invention.

Substitution is understood to mean the replacement of one or more amino acids by one or more amino acids. It is preferred to carry out "conservative" replacements, in which the replacement amino acid has a property similar to that of the original amino acid, for example the replacement of Glu by Asp, Gln by Asn, Val by Ile, Leu by Ile, Ser by Thr.

Deletion is the replacement of an amino acid by a direct bond. Preferred positions for deletions are the termini of the polypeptide and the links between the individual protein domains.

Insertions are insertions of amino acids into the polypeptide chain, whereby theoretically a direct bond is replaced by one or more amino acids.

Homology between two proteins is understood to mean the identity of the amino acids over their respective total protein length, which is calculated by comparing them with the aid of the GAP program algorithm (UWGCG, University of Wisconsin, Genetic Computer Group) using the following parameters:

| | |
|-------------------|--------|
| Gap Weight: | 12 |
| Length Weight: | 4 |
| Average Match: | 2.912 |
| Average Mismatch: | -2.003 |

Accordingly, a protein featuring a homology of at least 20% at the amino acid level with the sequence SEQ ID NO. 2 is understood to mean a protein that features a homology of at least 20% when its sequence is compared with the sequence SEQ ID NO. 2 according to the above program algorithm with the above set of parameters.

The homogentisate phytol transferases according to the invention are capable of converting homogentisate derivatives and phytol pyrophosphate derivatives into 2-methylphytolhydroquinone derivatives and/or homogentisate derivatives and geranylgeranyl pyrophosphate derivatives into 2-methylgeranylgeranylhydroquinone derivatives.

Homogentisate derivatives are understood to mean homogentisate and homogentisate compounds derived therefrom that are accepted as a substrate by the homogentisate phytol transferases of the invention.

Phytol pyrophosphate derivatives are understood to mean phytol pyrophosphate and phytol pyrophosphate compounds derived therefrom that are accepted as a substrate by the homogentisate phytol transferases of the invention.

Accordingly, 2-methylphytolyhydroquinone derivatives are understood to mean the compounds resulting from the enzymatic reaction, such as for example 2-methylphytolyhydroquinone and the corresponding derived compounds.

Preferred 2-methylphytolyhydroquinone derivatives are derivatives of 2-methyl-6-phytolyhydroquinone or 2-methyl-5-phytolyhydroquinone.

Geranylgeranyl pyrophosphate derivatives are understood to mean geranylgeranyl pyrophosphate and geranylgeranyl pyrophosphate compounds derived therefrom that are accepted as a substrate by the homogentisate phytol transferases of the invention.

Accordingly, 2-methyl-geranylgeranylhydroquinone derivatives are understood to mean the compounds resulting from the enzymatic reaction, such as for example 2-methylgeranylgeranylhydroquinone and the corresponding derived compounds.

Preferred 2-methylgeranylgeranylhydroquinones are 2-methyl-6-geranylgeranylhydroquinone or 2-methyl-5-geranylgeranylhydroquinone.

Preferred 2-methylgeranylgeranylhydroquinone derivatives are derivatives of 2-methyl-6-geranylgeranylhydroquinone or 2-methyl-5-geranylgeranylhydroquinone.

Accordingly the invention relates to a method for the biotransformation, characterized in that homogentisate derivatives and phytol pyrophosphate derivatives are converted into 2-methylphytolyhydroquinone derivatives or homogentisate derivatives and geranylgeranyl pyrophosphate derivatives are converted into 2-methylgeranylgeranylhydroquinone derivatives in the presence of a homogentisate phytol transferase of the invention.

In principle, the biotransformation can be carried out with whole cells that express the enzyme HGPT or cell extracts from these cells or else with purified or high-purity HGPT. The homogentisate phytyl transferase can also be in free or immobilized form thereby.

The homogentisate phytyl transferases according to the invention can also be used to produce vitamin E. The enzymatic step of the homogentisate phytyl transferases can take place thereby *in vitro* or as described below *in vivo*, for example in transgenic organisms, such as for example in transgenic plants.

Accordingly the invention relates to a method for the production of vitamin E, characterized in that homogentisate derivatives and phytyl pyrophosphate derivatives are converted into 2-methylphytylhydroquinone derivatives or homogentisate derivatives and geranylgeranyl pyrophosphate derivatives are converted into 2-methylgeranylgeranylhydroquinone derivatives in the presence of a homogentisate phytyl transferase of the invention.

The biosynthesis pathway of vitamin E moreover offers target enzymes for the development of inhibitors. Since according to the current state of the art no enzyme identical or similar to *Synechocystis* HGPT exists in human and animal organisms, it must be assumed that inhibitors act very specifically on plants.

Therefore the invention also relates to the use of the homogentisate phytyl transferase of the invention as a herbicidal target for the discovery of inhibitors of homogentisate phytyl transferase.

HGPT is a target for herbicides. In order to be able to find efficient inhibitors of HGPT, it is necessary to make available suitable test systems with which inhibitor-enzyme binding studies can be performed. For this purpose for example the complete cDNA sequence of HGPT from *Synechocystis* is cloned into an expression vector (pQE, Qiagen) and overexpressed in *E. coli*.

The HGPT protein expressed with the aid of the expression cassette of the invention is particularly suitable for discovering the HGPT-specific inhibitors.

Accordingly the invention relates to a method for discovering inhibitors of the homogentisate phytyl transferase, characterized in that the enzymatic activity of the homogentisate phytyl

transferase is measured in the presence of a chemical compound and in that if the enzymatic activity is reduced in comparison with the non-inhibited activity, the chemical compound represents an inhibitor.

In addition the HGPT can be used for example in an enzyme test in which the activity of the HGPT is determined in the presence and absence of the active substance to be tested. By comparing the two activity determinations, qualitative and quantitative information can be gained about the inhibitory behavior of the active substance to be tested.

A plurality of chemical compounds can be tested rapidly and simply for herbicidal properties with the aid of the test system of the invention. The method allows substances with a high level of activity to be selected reproducibly and specifically from a large number of substances, in order subsequently to carry out on these substances further in-depth tests familiar to those skilled in the art.

Another subject of the invention is therefore herbicidal active substances that can be identified with the above-described test system.

The homogentisate phytol transferases according to the invention can be produced from natural or genetically altered organisms as described below, by means of gene expression of the corresponding nucleic acids that code for these proteins.

Another subject of the invention is nucleic acids, referred to below as homogentisate phytol transferase genes (HGT genes), that code for the previously described proteins of the invention.

The nucleic acid sequence can be for example an RNA, DNA, or cDNA sequence. For insertion into a nucleic acid construct, such as for example an expression cassette, suitable coding sequences are for example those that code for an HGPT and that endow the host with the capacity for overproduction of tocopherols and/or tocotrienols.

Suitable nucleic acid sequences are obtainable by backtranslation of the polypeptide sequence according to the genetic code.

For this, it is preferable to use codons that are frequently used in accordance with codon usage specific to the organism. The codon usage can readily be determined on the basis of computer evaluations of other known genes of the organism in question.

If the protein is to be expressed for example in a plant, it is frequently advantageous to use the codon usage of the plant in the backtranslation.

Preferred nucleic acids code for a plant homogentisate phytol transferase or a homogentisate phytol transferase from cyanobacteria.

A particularly preferred nucleic acid has the sequence SEQ ID NO. 1. This nucleic acid represents a prokaryotic genomic DNA from the cyanobacterium *Synechocystis sp.* PCC6803 that codes for the homogentisate phytol transferase of the sequence SEQ ID NO. 2.

All the above-mentioned homogentisate phytol transferase genes can be produced in a *per se* known manner by chemical synthesis from the nucleotide structural units such as for example by fragment condensation of individual overlapping complementary nucleic acid structural units of the double helix. The chemical synthesis of oligonucleotides can be carried out for example in a known manner by the phosphoamidite method (Voet, Voet, 2nd edition, Wiley Press New York, pp. 896-897). The attachment of synthetic oligonucleotides and filling of gaps with the aid of the Klenow fragment of the DNA polymerase and ligation reactions, as well as general cloning methods, are described in Sambrook et al. (1989), Molecular cloning: A laboratory manual, Cold Spring Harbor Laboratory Press.

The invention further relates to the use of the HGPT of the invention or the HGPT genes of the invention for the production of antibodies.

The invention further relates to nucleic acid constructs containing one of the above-described homogentisate phytol transferase genes according to the invention that are functionally linked to one or more regulation signals that guarantee the transcription and translation in prokaryotic or eukaryotic organisms.

These regulatory sequences are for example sequences to which inductors or repressors bind and thus regulate the expression of the nucleic acid. In addition to these new regulation sequences or in place of these sequences, the natural regulation of these sequences upstream of the actual

structural genes can still be present and may possibly have been altered genetically, so that the natural regulation was switched off and the expression of the genes was increased. The nucleic acid construct can also be constructed more simply, however, i.e. no additional regulation signals are inserted before the above-mentioned homogentisate phytol transferase genes and the natural promoter with its regulation is not removed. Instead, the natural regulation sequence is mutated so that regulation no longer occurs and the gene expression is increased. These changed promoters can also be brought alone upstream of the natural genes, to increase the activity.

Moreover the nucleic acid construct can advantageously also contain one or more "enhancer sequences" functionally linked with the promoter, that enable an increased expression of the nucleic acid sequence. Additional advantageous sequences, such as further regulatory elements or terminators, can also be inserted at the 3'-end of the DNA sequences. The above-mentioned homogentisate phytol transferase genes can be contained in the gene construct in one or more copies.

It is preferred to use nucleic acid constructs that enable the expression of the homogentisate phytol transferase gene of the invention in a host cell, also referred to below as an expression cassette.

The expression cassettes contain regulatory nucleic acid sequences that control the expression of the coding sequence in the host cell. According to a preferred form of embodiment, an expression cassette includes upstream, i.e. at the 5'-end of the coding sequence, a promoter, and downstream, i.e. at the 3'-end, a polyadenylation signal and optionally other regulatory elements functionally linked with the intermediate coding sequence for the homogentisate phytol transferase gene.

A functional linking is understood to mean the sequential arrangement of promoter, coding sequence, terminator, and optionally other regulatory elements, such that each of the regulatory elements can fulfill its function in the expression of the coding sequence as intended. The sequences preferred but not limited thereto for the operative linking are targeting sequences to guarantee the subcellular localization in the apoplast, in the vacuoles, in plastids, in the

mitochondrium, in the endoplasmic reticulum (ER), in the cell nucleus, in the fat bodies or other compartments, and translation amplifiers such as the 5'-leading sequence from the tobacco mosaic virus (Gallie et al., Nucl. Acids Res. 15 (1987), 8693-8711).

Depending on the host organism or starting organism described in greater detail below that is converted into a genetically altered or transgenic organism by the incorporation of the expression cassette, various regulation sequences are suitable.

Advantageous regulation sequences for the nucleic acid constructs of the invention, for the method for the production of vitamin E described below, and for the genetically altered organisms described below, are contained for example in promoters such as cos-, tac-, trp-, tet-, trp-tet-, lpp-, lac-, lpp-lac-, lacIq-, T7-, T5-, T3-, gal-, trc-, ara-, SP6-, I-PR-, or the I-PL promoter, which are advantageously used in gram-negative bacteria.

Other advantageous regulation sequences are contained for example in the gram-positive promoters amy and SPO2, in the yeast or fungus promoters ADC1, MFa, AC, P-60, CYC1, GAPDH, TEF, rp28, ADH, or in the plant promoters CaMV/35S (Franck et al., Cell 21 (1980) 285-294), PRP1 (Ward et al., Plant. Mol. Biol. 22 (1993)), SSU, OCS, leb4, usp, STLS1, B33, nos, or in the ubiquitin or phaseolin promoter.

For plants as genetically altered organisms, in principle any promoter that can control the expression of foreign genes in plants, is suitable as promoter of the expression cassette.

It is preferable in particular to use a plant promoter or a promoter derived from a plant virus. The CaMV 35S promoter from the cauliflower mosaic virus (Franck et al., Cell 21 (1980), 285-294) is particularly preferred. As is known, this promoter contains various recognition sequences for transcriptional effectors that in their totality lead to a permanent and constitutive expression of the introduced gene (Benfey et al., EMBO J. 8 (1989), 2195-2202). The expression cassette can also contain a pathogen- or chemically inducible promoter through which the expression of the exogenous homogentisate phytyl transferase gene in the plant can be controlled at a certain point in time.

Such promoters as e.g. the PRP1 promoter (Ward et al., Plant. Mol. Biol. 22 (1993), 361-366), a promoter inducible by salicylic acid (WO 95/19443), a promoter inducible by benzene

sulfonamide (EP-A 388186), a promoter inducible by tetracycline (Gatz et al., (1992) Plant J. 2, 397-404), a promoter inducible by abscisic acid (EP-A 335528), or a promoter inducible by ethanol or cyclohexanone (WO 93/21334) can be used for example.

Moreover promoters are particularly preferred that ensure the expression in tissues or plant parts in which for example the biosynthesis of tocopherol or its precursors takes place or in which the products are advantageously accumulated.

Promoters to be named in particular are those for the whole plant based on constitutive expression, such as for example the CaMV promoter, the OCS promoter from *Agrobacterium* (octopine synthase), the NOS promoter from *Agrobacterium* (nopaline synthase), the ubiquitin promoter, promoters of vacuolar ATPase subunits or the promoter of a proline-rich protein from wheat (wheat WO 9113991).

Also to be named in particular are promoters that guarantee a leaf-specific expression. The promoter of the cytosolic FBPase from potato (WO 9705900), the SSU promoter (small subunit) of rubisco (ribulose 1,5-bisphosphate carboxylase) or the ST-LSI promoter from potato (Stockhaus et al., EMBO J. 8 (1989), 2445-245[sic]) are to be named.

Other suitable promoters are for example

specific promoters for tubers, storage roots, or roots, such as for example the patatin promoter class I (B33), the promoter of the cathepsin D inhibitor from potato, the promoter of starch synthesis (GBSS1) or the sporamin promoter,

fruit-specific promoters, such as for example the fruit-specific promoter from tomato (EP 409625),

fruit ripening-specific promoters, such as for example the fruit-ripening-specific promoter from tomato (WO 9421794),

flower-specific promoters, such as for example the phytoene synthase promoter (WO 9216635) or the promoter of the P-rr gene (WO 9822593) or

specific plastid- or chromoplast promoters such as for example the RNA polymerase promoter (WO 9706250) or

also the promoter of the phosphoribosyl pyrophosphate amidotransferase from *Glycine max* (see also Genebank Accession Number U87999) or another node-specific promoter as in EP 249676 can be used advantageously.

In principle, all natural promoters with their regulation sequences can be used like the above-named promoters for the method of the invention. Synthetic promoters can also be used advantageously.

As an example, the plant expression cassette can be inserted into a derivative of the transformation vector pBin19 with 35s promoter (Bevan, M., Nucleic Acids Research 12: 8711-8721 (1984)). Figure 2 shows a derivative of the transformation vector pBin-19 with seed-specific legumin B4 promoter.

The expression cassette can contain for example a seed-specific promoter (preferably the phaseolin promoter (US 5 504200), the USP promoter (Baumlein, H. et al., Mol. Gen. Genet. (1991) 225 (3), 459-467), the Bce4 gene promoter from *Brassica* WO 9113980) or LEB4 promoter (Fiedler and Conrad, 1995)), the LEB4 signal peptide, the gene to be expressed, and an ER retention signal.

An expression cassette is produced for example by fusion of a suitable promoter with a suitable HGPT DNA sequence and preferably a DNA inserted between promoter and HGPT DNA sequence, which DNA codes for a chloroplast-specific transit peptide, as well as with a polyadenylation signal according to current recombination- and cloning techniques, such as described for example in T. Maniatis, E. F. Fritsch and J. Sambrook, Molecular Cloning: A Laboratory Manual, Cold Spring Harbor Laboratory, Cold Spring Harbor, NY (1989) and in T.J. Silhavy, M.L. Berman and L.W. Enquist, Experiments with Gene Fusions, Cold Spring Harbor Laboratory, Cold Spring Harbor, NY (1984) and in Ausubel, F.M. et al., Current Protocols in Molecular Biology, Greene Publishing Assoc. and Wiley-Interscience (1987).

Sequences that guarantee a targeting in the plastids are particularly preferred.

Expression cassettes can also be used whose DNA sequence codes for example for an HGPT fusion protein, whereby a part of the fusion protein is a transit peptide that controls the translocation of the polypeptide. Chloroplast-specific transit peptides are preferred that are

enzymatically cleaved from the HGPT part after translocation of the HGPT gene into the chloroplasts. The transit peptide derived from the plastidial *Nicotiana tabacum* transketolase or from another transit peptide (e.g. the transit peptide of the small subunit of rubisco or of the ferredoxin NADP oxidoreductase as well as of the isopentenyl pyrophosphate isomerase-2) or its functional equivalent is particularly preferred.

DNA sequences of three cassettes of the plastid-transit peptide of the plastidial transketolase of tobacco in three reading frames as KpnI/BamHI fragments with an ATG codon in the Ncol cleavage site are particularly preferred:

pTP09

KpnI_GGTACCATGGCGTCTTCTTCTCACTCTCTCAAGCTATCCTCTCGTT
CTGTCCCTCGCCATGGCTCTGCCTCTTCTCAACTTCCCCTTCTCTCACTTT
TCCGGCCTTAAATCCAATCCAAATATCACCACCTCCGCCGTACTCCTCCTCCG
CCGCCGCCGCCGTCTGAAGGTACCCGGCGATTCGTGCCTCAGCTGCAACCGAA
ACCATAGAGAAAATGAGACTGCGCTGGATCC_BamHI

pTP10

KpnI_GGTACCATGGCGTCTTCTTCTCACTCTCTCAAGCTATCCTCTCGTT
CTGTCCCTCGCCATGGCTCTGCCTCTTCTCAACTTCCCCTTCTCTCACTTT
TCCGGCCTTAAATCCAATCCAAATATCACCACCTCCGCCGTACTCCTCCTCCG
CCGCCGCCGCCGTCTGAAGGTACCCGGCGATTCGTGCCTCAGCTGCAACCGAA
ACCATAGAGAAAATGAGACTGCGCTGGATCC_BamHI

pTP11

KpnI_GGTACCATGGCGTCTTCTTCTCACTCTCTCAAGCTATCCTCTCGTT
CTGTCCCTCGCCATGGCTCTGCCTCTTCTCAACTTCCCCTTCTCTCACTTT
TCCGGCCTTAAATCCAATCCAAATATCACCACCTCCGCCGTACTCCTCCTCCG
CCGCCGCCGCCGTCTGAAGGTACCCGGCGATTCGTGCCTCAGCTGCAACCGAA
ACCATAGAGAAAATGAGACTGCGCTGGATCC_BamHI

The inserted nucleotide sequence coding for an HGPT can be produced synthetically or obtained naturally or can contain a mixture of synthetic and natural DNA constituents, as well as of different heterologous HGPT gene segments of different organisms. In general, synthetic nucleotide sequences are produced with codons that are preferred by plants. These codons preferred by plants can be determined from codons with the highest protein frequency that are expressed in the most important plant species. In the preparation of an expression cassette,

various DNA fragments can be manipulated in order to obtain a nucleotide sequence that expediently reads in the correct direction and that is equipped with a correct reading frame. Adapters or linkers can be attached to the fragments to join the DNA fragments together.

The promoter and terminator regions can expediently be provided in the transcription direction with a linker or polylinker that contains one or more restriction sites for the insertion of this sequence. As a rule the linker has 1 to 10, usually 1 to 8, preferably 2 to 6, restriction sites. In general the size of the linker within the regulatory regions is less than 100 bp, frequently less than 60 bp, but at least 5 bp. The promoter can be both native or homologous to the host plant, and foreign or heterologous to it. The expression cassette contains in the 5'-3'-transcription direction the promoter, a DNA sequence that codes for an HGPT gene, and a region for the transcriptional termination. Different termination regions can be substituted for one another as desired.

Manipulations that prepare suitable restriction cleavage sites or remove the superfluous DNA or restriction cleavage sites can also be used. As far as insertions, deletions, or substitutions such as e.g. transitions and transversions are concerned, *in vitro* mutagenesis, "primer repair," restriction, or ligation can be used. With suitable manipulations, such as e.g. restriction, "chewing back," or the filling up of overhangs for "blunt ends," complementary ends of the fragments can be made available for the ligation.

Preferred polyadenylation signals are plant polyadenylation signals, preferably those that essentially correspond to T-DNA polyadenylation signals from *Agrobacterium tumefaciens*, in particular of gene 3 of the T-DNA (octopine synthase) of the Ti plasmid pTiACH5 (Gielen et al., EMBO J. 3 (1984), 835 ff) or functional equivalents.

The fused expression cassette, which codes for an HGPT gene, is preferably cloned into a vector, for example pBin19, which is suitable for transforming *Agrobacterium tumefaciens*. *Agrobacteria* transformed with such a vector can then be used in a known manner for the transformation of plants, in particular crop plants, such as e.g. tobacco plants, for example by bathing injured leaves

or leaf pieces in an *Agrobacteria* solution and then cultivating them in suitable media. The transformation of plants by *Agrobacteria* is known i.a. from F.F. White, Vectors for Gene Transfer in Higher Plants; in Transgenic Plants, Vol. 1, Engineering and Utilization, edited by S.D. Kung and R. Wu, Academic Press, 1993, pp. 15-38. Transgenic plants that contain a gene for the expression of an HGPT gene integrated into the expression cassette, can be regenerated in a known manner from the transformed cells of the injured leaves or leaf pieces.

The nucleic acid constructs according to the invention can be used for the production of genetically altered organisms. The genetically altered organisms are produced by transformation of the host organisms, also referred to below as starting organisms, with a construct containing the HGPT gene.

Starting or host organisms are understood to mean prokaryotic or eukaryotic organisms such as for example microorganisms, mosses, or plants. Preferred microorganisms are bacteria, yeasts, algae, or fungi.

Preferred bacteria are bacteria of the genus *Escherichia*, *Erwinia*, *Agrobacterium*, *Flavobacterium*, *Alcaligenes*, or cyanobacteria of the genus *Synechocystis*.

Preferred yeasts are *Candida*, *Saccharomyces*, *Hansenula*, or *Pichia*.

Preferred fungi are *Aspergillus*, *Trichoderma*, *Ashbya*, *Neurospora*, *Fusarium*, or other fungi described in Indian Chem Engr. Section B. Vol 37, No 1,2 (1995) on page 15, Table 6.

Preferred algae are green algae, such as for example algae of the genus *Haematococcus*, *Phaedactylum tricornutum*, *Volvox*, or *Dunaliella*.

The invention relates to a genetically altered organism, whereby the genetic change

if the starting organism contains a nucleic acid of the invention, increases the gene expression of a nucleic acid of the invention compared with a wild type, or

if the starting organism does not contain a nucleic acid of the invention, causes the gene expression of a nucleic acid of the invention compared with a wild type.

The transgenic organisms containing the HGPT gene of the invention are capable of converting homogentisate derivatives and phytol pyrophosphate derivatives into 2-methylphytylhydroquinone derivatives and/or homogentisate derivatives and geranylgeranyl pyrophosphate derivatives into 2-methylgeranylgeranylhydroquinone derivatives.

These organisms can be used for example for the above-described biotransformation.

Transgenic organisms containing an exogenous HGPT gene of the invention, which as starting organisms already possess the biosynthesis genes for the production of vitamin E, such as for example plants or other photosynthetically active organisms such as for example cyanobacteria, mosses, or algae, feature an increased content of tocopherols and/or tocotrienols in comparison with the respective wild type.

The invention therefore relates to such a genetically altered organism of the invention that features an increased vitamin E content compared with the wild type.

The present invention also relates to the use of the HGPT of the invention or the HGPT genes of the invention for the production of vitamin E in transgenic organisms.

Genetically altered organisms of the invention, preferably plants that feature an increased vitamin E content compared with the wild type, can be used for the production of vitamin E.

The present invention therefore also relates to methods for the production of vitamin E, in that a genetically altered organism of the invention, preferably a genetically altered plant of the invention, which features an increased vitamin E content compared with the wild type, is cultivated, the organism is harvested, and the vitamin E compounds are subsequently isolated from the organism.

Genetically altered plants of the invention with an increased vitamin E content that can be consumed by humans and animals can also be used as food or feed for example, directly or after a *per se* known preparation.

To produce organisms with an increased vitamin E content (tocopherols and/or tocotrienols) compared with the wild type, in a preferred form of embodiment plants are used as starting organisms and correspondingly also as genetically altered organisms.

Preferred plants are for example *Tagetes*, sunflower, *Arabidopsis*, tobacco, red pepper, soybean, tomato, eggplant, paprika, various types of carrot, potato, corn, lettuce and brassicaceous plants, cereals, alfalfa, oats, barley, rye, wheat, triticale, millet, rice, lucerne, flax, cotton, hemp, Brassicaceae such as for example rape or canola, sugar-beet, sugar-cane, nut and grape species, or woody plants such as for example aspen or yew.

Arabidopsis thaliana, *Tagetes erecta*, *Brassica napus*, *Nicotiana tabacum*, canola, potatoes and oilseeds, such as for example soybean, are particularly preferred.

The present invention furthermore relates to a method for the production of genetically altered organisms in which a nucleic acid of the invention or a nucleic acid construct of the invention is introduced into the genome of the starting organism.

For the transformation of a host organism, such as for example a plant, with a DNA coding for an HGPT, an expression cassette is incorporated as an insertion into a recombinant vector whose vector DNA can preferably contain additional functional regulation signals, for example sequences for replication or integration.

Suitable vectors for plants are described i.a. in "Methods in Plant Molecular Biology and Biotechnology" (CRC Press), Chapter 6-7, pp. 71-119 (1993).

Using the above-mentioned recombination and cloning techniques, the expression cassettes can be cloned into suitable vectors that enable them to multiply, for example into *E. coli*. Suitable cloning vectors are i.a. pBR332, pUC series, M13mp series and pACYC184. Binary vectors that can replicate in both *E. coli* and *Agrobacteria* are particularly suitable.

A further subject of the invention relates to the use of an expression cassette containing a DNA sequence SEQ ID NO. 1 or a DNA sequence hybridizing with this for the transformation of plants, plant cells, plant tissues, or plant parts. The goal of the use is preferably to increase the plant content of tocopherols and/or tocotrienols. Depending on the choice of promoter, the

expression can take place specifically in the leaves, the seeds, petals, or other parts of the plant. Such transgenic plants, their reproductive material, as well as their plant cells, plant tissues, or plant parts, are another subject of the present invention.

The expression cassette can moreover be used for the transformation of bacteria, cyanobacteria, yeasts, filamentous fungi, mosses, and algae, with the goal of increasing the content of tocopherols and/or tocotrienols.

The transfer of foreign genes into the genome of a plant is called transformation. The described methods for the transformation and regeneration of plants from plant tissues or plant cells are used thereby for the transient or stable transformation. Suitable methods are protoplast transformation by polyethylene glycol-induced DNA uptake, the biolistic method with the gene gun – the so-called particle bombardment method, electroporation, incubation of dry embryos in DNA-containing solution, microinjection, and gene transfer mediated by *Agrobacterium*. The said methods are described for example in B. Jenes et al., Techniques for Gene Transfer, in: Transgenic Plants, Vol. 1, Engineering and Utilization, edited by S.D. Kung and R. Wu, Academic Press (1993), 128-143, as well as in Potrykus, Annu. Rev. Plant Physiol. Plant Molec. Biol. 42 (1991), 205-225). Preferably the construct to be expressed is cloned in a vector that is suitable for transforming *Agrobacterium tumefaciens*, for example pBin19 (Bevan et al., Nucl. Acids Res. 12 (1984), 8711).

Agrobacteria transformed with an expression cassette can likewise be used in a known manner for the transformation of plants, e.g. by bathing injured leaves or leaf parts in an *Agrobacteria* solution and then cultivating them in suitable media.

Increasing the content of tocopherols or tocotrienols means, in the context of the present invention, the artificially acquired ability of an increased biosynthesis performance of these compounds by functional overexpression of an HGPT gene of the invention in the plant compared with the plant not modified by genetic engineering.

Both the content of tocopherols or tocotrienols can be increased thereby. Preferably the content of tocopherols is increased. However, it is also possible under certain conditions for the content of tocotrienols to be increased in preference.

The biosynthesis site of tocopherols for example is i.a. the leaf tissue, so that a leaf-specific expression of the HGPT gene is feasible. However, it is obvious that the tocopherol biosynthesis does not have to be limited to the leaf tissue, but can also take place tissue-specifically in all other parts of the plant – particularly in fat-containing seeds.

Moreover, a constitutive expression of the exogenous HGPT gene is advantageous. On the other hand, however, an inducible expression can also appear desirable.

The effectiveness of the expression of the transgenically expressed HGPT gene can be ascertained for example *in vitro* by shoot meristem proliferation. In addition, an expression of the HGPT gene changed in type and level and its effect on the tocopherol biosynthesis performance can be tested on test plants in greenhouse tests.

A subject of the invention is moreover transgenic plants transformed with an expression cassette containing an HGPT gene of the invention, as well as transgenic cells, tissue, parts, and reproductive material of such plants.

As mentioned above, transgenic plants such as for example *Tagetes*, sunflower, *Arabidopsis*, tobacco, red pepper, soybean, tomato, eggplant, paprika, various types of carrot, potato, corn, lettuce and brassicaceous plants, cereals, alfalfa, oats, barley, rye, wheat, triticale, millet, rice, lucerne, flax, cotton, hemp, Brassicaceae such as for example rape or canola, sugar-beet, sugar-cane, nut and grape species, or woody plants such as for example aspen or yew are preferred thereby.

Plants in the sense of the invention are monocotyledonous and dicotyledonous plants.

Another subject of the invention is further photosynthetically active organisms transformed with an expression cassette containing an HGPT gene of the invention.

In addition to the increased vitamin E content, an increased resistance to inhibitors of HGPT is also achieved in a plant by overexpression of the gene sequence coding for an HGPT of the invention.

Therefore the invention relates to a genetically altered organism of the invention, preferably a genetically altered plant of the invention, that features a resistance to inhibitors of the homogentisate phytol transferase.

By means of the present invention it is possible for example in transgenic plants to successfully increase the activity of the homogentisate phytol transferase (HGPT) by overexpression of the HGPT gene of the invention. This can be achieved in principle by expression of homologous or heterologous HGPT genes.

In Example 1, the cloning of an HGPT DNA sequence (SEQ ID NO. 1) from *Synechocystis sp.* PCC 6803 is described for the first time. In order to guarantee plastid localization, a transit signal sequence (Fig. 1-4) is placed upstream of the HGPT nucleotide sequence from *Synechocystis*.

The available 2-methylphytylhydroquinone or 2-methylgeranylgeranylhydroquinone now multiplied by means of the additional expression of the HGPT gene, is reacted further in the direction of tocopherols and tocotrienol (Figure 5).

Measurements on HGPT *Synechocystis* knock-out mutants showed a drastic decrease with respect to the content of tocopherols. This proves the direct influence of the plastidial plant HGPT on the synthesis of tocopherols and tocotrienols.

Further subjects of the invention are:

- Methods for the transformation of a plant, characterized in that expression cassettes containing an HGPT gene of the invention are incorporated into a plant cell or protoplasts of plants, and these are regenerated to produce whole plants.
- Use of the HGPT gene of the invention for the production of plants with an increased content of tocopherols and/or tocotrienols by expression of an HGPT DNA sequence in plants.

The invention is explained by the following Examples, but is not limited to these:

General conditions:

Sequence analysis of recombinant DNA

The sequencing of recombinant DNA molecules was performed with a Licor laser fluorescence DNA sequencer (sold through MWG Biotech, Ebersbach) by the method of Sanger (Sanger et al., Proc. Natl. Acad. Sci. USA 74 (1977), 5463-5467).

Example 1

Cloning of the homogenitise phytol transferase from *Synechocystis sp.* PCC 6803.

The DNA coding for the ORF slr1736 was amplified by means of polymerase chain reaction (PCR) from *Synechocystis sp.* PCC 6803 according to the method of Crispin A. Howitt (BioTechniques 21:32-34, July 1996), using a sense specific primer (slr17365' Figure 8, SEQ ID NO. 3) and an antisense specific primer (slr17363', Figure 9, SEQ ID NO. 4).

The PCR conditions were as follows:

The PCR took place in a 50 µL reaction batch in which were contained:

- 5 µL of a *Synechocystis sp.* PCC 6803 cell suspension
- 0.2 mM of dATP, dTTP, dGTP, dCTP
- 1.5 mM of Mg (OAc)₂
- 5 µg of bovine serum albumin
- 40 pmol of slr17365'
- 40 pmol of slr17363'
- 15 µL of 3.3 x rTth DNA polymerase XL buffer (PE Applied Biosystems)
- 5 U rTth DNA polymerase XL (PE Applied Biosystems)

The PCR was carried out under the following cycle conditions:

Step 1: 5 minutes 94°C (denaturing)
Step 2: 3 seconds 94°C
Step 3: 2 minutes 48°C (annealing)
Step 4: 2 minutes 72°C (elongation)
35 repetitions of Steps 2-4
Step 5: 10 minutes 72°C (post-elongation)
Step 6: 4°C (wait loop)

The amplicon was cloned in the PCR cloning vector pGEM-T (Promega), using standard methods. The identity of the amplicon produced was confirmed by sequencing using the M13F (-40) primer.

Example 2**Production of an slr1736 knock-out mutant**

A DNA construct for the production of a deletion mutant of the ORF slr1736 in *Synechocystis sp.* PCC 6803 was produced, using standard cloning techniques.

The vector pGEM-T/slr1736 was digested using restriction enzyme HpaI. An internal fragment of slr1736 including 348 bp was deleted by means of this digestion. Then the aminoglycoside-3'-phosphotransferase of the transposon Tn903 was cloned into the HpaI cleavage sites. For this, the Tn903 was isolated as an EcoR1 fragment from the vector pUC4k (Vieira, J. and Messing, J., Gene: 19, 259-268, 1982), the projecting ends of the restriction digestion are converted into blunt ends by standard methods and ligated into the HpaI cut vector pGEM-T/slr1736. The ligation batch was used for the transformation of *E. coli* X11 blue cells. Transformants were selected by using kanamycin and ampicillin. A recombinant plasmid (pGEM-T/slr1736::tn903, see Fig. 6) was isolated and used for the transformation of *Synechocystis sp.* PCC 6803 according to the method of Williams (Methods Enzymol. 167:776-778, 1987).

Figure 6 shows a construct for the knock-out mutagenesis of the ORF slr1736 in *Synechocystis sp.* PCC 6803.

Synechocystis sp. PCC 6803 transformants were selected on kanamycin-containing (km) BG-11 solid medium (Castenholz, Methods in Enzymology, 68-93, 1988) at 28°C and 30 µmol photons x (m² x s)⁻¹. Four independent knock-out mutants were able to be produced after five selection rounds (transfers of individual colonies to fresh BG-11 km medium).

The complete loss of the slr1736 endogene or its exchange for the recombinant slr1736::tn903 DNA was confirmed by PCR analyses.

Example 3**Comparison of tocopherol production in *Synechocystis sp.* PCC 6803 wild type cells and the produced knock-out mutants of the ORF slr1736**

The cells of the four independent *Synechocystis sp.* PCC 6803 knock-out mutants of the ORF slr1736 cultivated on the BG-11 km agar medium, as well as untransformed wild type cells, were used to inoculate liquid cultures. These cultures were cultivated at 28°C and 30 µmol photons x

($m^2 \times s$) $^{-1}$ (30 μ E) for about 3 days. After the OD₇₃₀ of the individual cultures had been determined, the OD₇₃₀ of all cultures was synchronized by means of corresponding dilutions with BG-11 (wild types) or BG-11 km (mutants). These cultures synchronized for cell density were used to inoculate three cultures per mutant or the wild type controls. The biochemical analyses were thus performed using respectively three independently grown cultures of a mutant and the corresponding wild types. The cultures were grown to an optical density of OD₇₃₀ = 0.3. The medium of the cell culture was removed by centrifugation at 14 000 rpm carried out twice in an Eppendorf table centrifuge. The subsequent lysis of the cells was accomplished by means of incubation four times in the Eppendorf shaker at 30°C, 1000 rpm in 100% methanol for 15 minutes, whereby the respectively obtained supernatants were combined. Further incubation steps gave no further liberation of tocopherols or tocotrienols.

In order to avoid oxidation, the obtained extracts were analyzed directly after the extraction with the aid of a Waters Alliance 2690 HPLC system. Tocopherols and tocotrienols were separated via a reverse phase column (ProntoSil 200-3-C30, Bischoff) with a mobile phase of 100% methanol and were identified based on standards (Merck). The fluorescence of the substances (excitation 295 nm, emission 320 nm), which was detected with the aid of a Jasco fluorescence detector FP 920, served as the detection system.

No tocopherols could be found in the *Synechocystis sp.* PCC 6803 knock-out mutants of the ORF slr1736. Tocopherols were measured in the *Synechocystis sp.* PCC 6803 wild type cells, however.

The loss of the ability to produce tocopherols within the knock-out mutants of the ORF slr1736 in comparison with the *Synechocystis sp.* PCC 6803 wild type cells shows that the slr1736 gene codes for a homogentisate phytol transferase.

Example 4

Functional characterization of the homogentisate phytol transferase from *Synechocystis sp.* PCC 6803 by heterologous expression in *E. coli*

The hypothetical protein slr1736 from *Synechocystis sp.* PCC 6803 was able to be identified as homogentisate phytol transferase by functional expression in *E. coli*.

The gene slr1736 amplified from *Synechocystis sp.* PCC 6803 was subcloned in the correct reading frame in the expression vector pQE-30 (Qiagen). The primers slr17365' or slr17363' (SEQ ID NO. 2 and 3) used for the amplification of the ORF slr1736 from *Synechocystis sp.* PCC 6803 were constructed so that BamHI restriction cleavage sites were added at the 5' end and the 3' end of the amplicon, see SEQ ID NO. 1. The slr1736 fragment was isolated using these flanking BamHI restriction cleavage sites from the recombinant plasmid pGEM-T/slr1736 and was ligated into a BamHI cleaved pQE-30 using standard methods. The ligation batch was used for the transformation of M15 *E. coli* cells and kanamycin and ampicillin-resistant transformants were analyzed. The kanamycin resistance is transmitted by the pREP-4 plasmid contained in the M15 cells. A recombinant plasmid (pQE-30/slr1736) that carried the slr1736 fragment in the correct orientation was isolated. The identity and orientation of the insert was confirmed by sequencing.

The recombinant plasmid pQE-30/slr1736 was used for the transformation of M15 *E. coli* cells in order to produce recombinant slr1736 protein. Using a colony originating from the transformation, an overnight culture in Luria broth medium was inoculated with 200 µg/mL of ampicillin (amp) and 50 µg/mL of kanamycin (km). Starting from this culture, a 100 mL Luria broth culture (amp/km) was inoculated the following morning. This culture was incubated at 28°C on a shaking incubator until an OD₆₀₀: 0.35-0.4 was reached. Then the production of the recombinant protein was induced by adding 0.4 mM of isopropyl-β-D-thiogalactopyranoside (IPTG). The culture was shaken at 28°C for a further 3 hours and the cells were then pelleted by centrifugation at 8000 g.

The pellet was resuspended in 600 µL of lysis buffer (about 1-1.5 mL/g pellet wet weight, 10 mM HEPES KOH pH 7.8, 5 mM of dithiothreitol (DTT), 0.24 M sorbitol). Then PMSF (phenylmethyl sulfonate) was added to a final concentration of 0.15 mM and the batch was placed on ice for 10 minutes. The cells were lysed by a 10-second ultrasound pulse using an ultrasound wand. After the addition of Triton X100 (final concentration 0.1%), the cell suspension was incubated on ice for 30 minutes. The batch was then centrifuged off at 25 000 xg for 30 minutes and the supernatant was used for the assay.

The activity of the homogentisate phytyl transferase was determined by detection of radioactively labeled 2-methylphytylhydroquinone as a reaction product.

Then 235 µL of the enzyme (about 300-600 µg) together with 35 µL of phytyl pyrophosphate and 50 µL (1.2 nmol) of ³H-homogentisic acid was incubated at 25°C for 4 hours in the following reaction buffer: 100 µL (250 mM) of tricine-NaOH pH 7.6, 100 µL (1.25 mM) of sorbitol, 10 µL (50 mM) of MgCl₂, and 20 µL (250 mM) of ascorbate. The tritium-labeled homogentisic acid [was] present in an ethanolic solution with 1 mg of ascorbate/mL. 50 µL of this was concentrated by evaporation and the buffer was added, as well as the enzyme and the phytyl pyrophosphate.

The reaction was stopped by extraction of the batch twice with ethyl acetate. The ethyl acetate phases were concentrated by evaporation and the residues were picked up in methanol and applied to a thin-layer plate for chromatographic separation of the substances (solid phase: HPTLC plates: silica gel 60 F₂₅₄ (Mer[c]k), liquid phase: toluene). The radioactively labeled reaction product is detected using a phospho imager.

These experiments confirmed that the protein coded for by the gene slr1736 (SEQ ID NO. 1) from *Synechocystis sp.* PCC 6803 is a homogentisate phytyl transferase, since it has the enzymatic activity to form 2-methylphytylhydroquinone from homogentisates and phytyl pyrophosphate.

Example 5

Production of expression cassettes containing the HGPT gene

Transgenic plants were produced that express the homogentisate phytyl transferase from *Synechocystis sp.* PCC 6803 on the one hand under the control of the constitutive 35S promoter of the CaMV (cauliflower mosaic virus) (Franck et al., Cell 21: 285-294, 1980) and on the other hand under the control of the seed-specific promoter of the legumin gene from *Vicia faba* (Kafatos et al., Nuc. Acid. Res., 14(6): 2707-2720, 1986). The basis of the plasmid produced from *Synechocystis sp.* PCC 6803 for the constitutive expression of the homogentisate phytyl transferase was the pBinAR-TkTp-9 (Ralf Badur, Dissertation Universität Göttingen, 1998). This vector is a derivative of the pBinAR (Höfgen and Willmitzer, Plant Sci. 66: 221-230, 1990) and contains the 35S promoter of the CaMV (cauliflower mosaic virus) (Franck et al., 1980), the termination signal of the octopine synthase gene (Gielen et al., EMBO J. 3: 835-846, 1984), as well as the DNA sequence coding for the transit peptide of the *Nicotiana tabacum* plastidial

transketolase. Cloning of the homogentisate phytol transferase from *Synechocystis sp.* PCC 6803 into this vector, which took place taking into consideration the correct reading frame, produces a translation fusion of the homogentisate phytol transferase with the plastidial transit peptide. This results in a transport of the transgene into the plastids.

To produce this plasmid, the gene slr1736 was isolated from the plasmid pGEM-T/slr1736 using the flanking BamHI restriction cleavage sites. Using standard methods, this fragment was ligated into a BamHI cleaved pBinAR-TkTp-9 (see Figure 1). This plasmid (pBinAR-TkTp-9/slr1736) was used for the production of transgenic *Nicotiana tabacum* plants.

Fragment A (529 bp) in Figure 1 contains the 35S promoter of the CaMV (nucleotides 6909 to 7437 of the cauliflower mosaic virus), fragment B (245 bp) codes for the transit peptide of the *Nicotiana tabacum* transketolase, fragment C (944 bp) codes for ORF slr1736 from *Synechocystis sp.* PCC 6803, fragment D (219 bp) codes for the termination signal of the octopine synthase gene.

To produce a plasmid that enables the seed-specific expression of the homogentisate phytol transferase from *Synechocystis sp.* PCC 6803 in plants, the seed-specific promoter of the legumin B4 gene (Kafatos et al., Nuc. Acid. Res., 14(6): 2707-2720, 1986) was used. The 2.7 Kb fragment of the legumin B4 gene promoter was isolated from the pCR script/lePOCS plasmid, using the EcoR1 cleavage site flanking the promoter 5' and the Kpn1 cleavage site flanking the 3'. The plasmid pBinAR-TkTp-9/slr1736 was likewise treated with the restriction enzymes EcoR1 and Kpn1. The result of this was that the 35S promoter of the CaMV was separated out from this plasmid. The promoter of the legumin gene was then cloned into this vector as an EcoR1/Kpn1 fragment, so that a plasmid was produced that placed the expression of the gene slr1736 under the control of this seed-specific promoter, see Figure 2. This plasmid (pBinARleP-TkTp-9/slr1736) was used to produce transgenic *Nicotiana tabacum* plants.

Fragment A (2700 bp) in Figure 2 contains the promoter of the legumin B4 gene from *Vicia faba*, fragment B (245 bp) codes for the transit peptide of the *Nicotiana tabacum* transketolase, fragment C (944 bp) codes for the ORF slr1736 from *Synechocystis sp.* PCC 6803, fragment D (219 bp) codes for the termination signal of the octopine synthase gene.

Production of DNA constructs for the expression of the homogentisate phytol transferase from *Synechocystis sp.* PCC 6803 in *A. thaliana* and *B. napus*.

To produce chimeric DNA constructs for the production of transgenic *A. thaliana* or *B. napus* plants that express the homogentisate phytol transferase from *Synechocystis sp.* PCC 6803, the vectors pPTVkan35S-IPP-Tp-9OCS or pPTVkanLeP-IPP-Tp-10NOS were used. These vectors are derivatives of the pGPTVkan (D. Becker, E. Kemper, J. Schell, R. Masterson. *Plant Molecular Biology* 20: 1195-1197, 1992) from which the *uidA* gene was deleted. In its place, the pPTVkan35S-IPP-Tp-9OCS contains the 35S promoter of the CaMV (cauliflower mosaic virus) (Franck et al., 1980), the sequence coding for the transit peptide of the *A. thaliana* plastid-specific isopentenyl pyrophosphate isomerase-2 (IPP-2) (Badur, unpublished), and the termination signal of the octopine synthase gene (Gielen et al., 1984).

The vector pPTVkanLeP-IPP-Tp-10nos contains the seed-specific promoter of the legumin B4 gene (Kafatos et al., Nuc. Acid. Res., 14(6): 2707-2720, 1986), likewise the sequence coding for the transit peptide of the *A. thaliana* plastid-specific isopentenyl pyrophosphate isomerase-2 (IPP-2) (Badur, unpublished), and the termination signal of the nopaline synthase from *A. tumefaciens* (Depicker et al., J. Mol. Appl. Genet. 1, 561-73, 1982).

The DNA molecules coding for the ORF slr1736 from *Synechocystis sp.* PCC 6803 were cloned as BamHI fragments with blunt ends filled by the T4 polymerase into the vectors pPTVkan35S-IPP-Tp-9OCS (Fig. 3) or pPTVkanLeP-IPP-Tp-10nos (Fig. 4), so that a translation fusion with the transit peptide of the IPP-2 was produced. Thus an import of the homogentisate phytol transferase into the plastids could be guaranteed.

Fragment A (529 bp) in Figure 3 contains the 35S promoter of the CaMV (nucleotides 6909 to 7437 of the cauliflower mosaic virus). Fragment B (205 bp) fragment coding for the transit peptide of the *A. thaliana* isopentenyl pyrophosphate isomerase-2. Fragment C (944 bp) ORF slr1736 from *Synechocystis sp.* PCC 6803. Fragment D (219 bp) termination signal of the octopine synthase gene.

Fragment A (2700 bp) in Figure 4 contains the promoter of the legumin B4 gene from *Vicia faba*, fragment B (206 bp) fragment coding for the transit peptide of the *A. thaliana* isopentenyl pyrophosphate isomerase-2, fragment C (944 bp) codes for the ORF slr1736 from *Synechocystis sp.* PCC 6803. Fragment D (272 bp) for the termination signal of the nopaline synthase gene.

Example 6
Production of transgenic *Arabidopsis thaliana* plants

Wild type *Arabidopsis thaliana* plants (Columbia) were transformed with the *Agrobacterium tumefaciens* strain (GV3101 (pMP90)) based on a modified vacuum infiltration method (Steve Clough and Andrew Bent. Floral dip: a simplified method for Agrobacterium mediated transformation of *A. thaliana*. Plant J 16 (6): 735-43, 1998; der Bechtold, N. Ellis, J. and Peltier, G., in: Planta Agrobacterium-mediated gene transfer by infiltration of adult *Arabidopsis thaliana* plants. CRAcad Sci Paris, 1993, 1144(2): 204-212). The *Agrobacterium tumefaciens* cells used were transformed in advance with the plasmids pPTVkan35S-IPP-Tp-9/slr1736 or pPTVkanLeP-IPP-Tp-9/slr1736 (Figures 3 and 4).

Seeds of the primary transformants were selected on the basis of their antibiotic resistance. Antibiotic resistant seedlings were planted in soil, and as fully developed plants were used for biochemical analysis.

Example 7
Production of transgenic *Brassica napus* plants

The production of transgenic rape plants followed a protocol of Bade, J.B. and Damm, B. (in Gene Transfer to Plants, Potrykus, I. and Spangenberg, G., eds, Springer Lab Manual, Springer Verlag, 1995, 30-38), in which the composition of the media and buffers used is also given.

The transformations took place with the *Agrobacterium tumefaciens* strain GV3101 (pMP90). The plasmids pPTVkan35S-IPP-Tp-9/slr1736 or pPTVkanLeP-IPP-Tp-10/slr1736 (Figures 3 and 4) were used for the transformation. The surface of seeds of *Brassica napus* var. Westar was sterilized with 70% ethanol (v/v), the seeds were washed in water at 55°C for 10 minutes, incubated in 1% hypochlorite solution (25% v/v Teepol, 0.1% v/v Tween 20) for 20 minutes, and washed six times with sterile water for 20 minutes respectively. The seeds were dried on filter paper for three days and 10-15 seeds were placed in a glass flask with 15 mL germination medium for germination. The roots and apices were removed from several seedlings (about 10 cm in height), and the remaining hypocotyls were cut into pieces about 6 mm long. The approx. 600 explantates obtained in this manner were washed with 50 mL of basal medium for 30 minutes and

transferred into a 300-mL flask. After 100 mL of callus induction medium had been added, the cultures were incubated for 24 hours at 100 rpm.

An overnight culture of the *Agrobacterium* strain was made up in Luria broth medium with kanamycin (20 mg/L) at 29°C, 2 mL of which was incubated in 50 mL of Luria broth medium without kanamycin at 29°C for 4 hours, up to an OD₆₀₀ of 0.4-0.5. After pelleting of the culture at 2000 rpm for 25 min, the cell pellet was resuspended in 25 mL of basal medium. The concentration of the bacteria in the solution was adjusted to an OD₆₀₀ of 0.3 by adding further basal medium.

The callus induction medium was removed from the rape explants with sterile pipettes, 50 mL of *Agrobacterium* solution was added, mixed carefully, and incubated for 20 min. The *Agrobacteria* suspension was removed, the rape explants were washed with 50 mL of callus induction medium for 1 min, and then 100 mL of callus induction medium was added. The co-cultivation was carried out on a rotary shaker at 100 rpm for 24 h. The co-cultivation was stopped by removing the callus induction medium and the explants were washed twice at 100 rpm with 25 mL of washing medium for 1 min respectively and twice with 100 mL of washing medium respectively for 60 min. The washing medium with the explants was transferred into 15 cm Petri dishes and the medium was removed with sterile pipettes.

For the regeneration, 20-30 explants respectively were transferred into 90 mm Petri dishes that contained 25 mL of shoot induction medium with kanamycin. The Petri dishes were sealed with 2 layers of Leukopor and incubated at 25°C and 2000 lux for photoperiods of 16 hours light/8 hours darkness. Every 12 days the developing calli were moved to fresh Petri dishes with shoot induction medium. All the other steps for the regeneration of whole plants were carried out as described by Bade, J.B. and Damm, B. (in: Gene Transfer to Plants, Potrykus, I. and Spangenberg, G., eds, Springer Lab Manual, Springer Verlag, 1995, 30-38).

Example 8 Production of transgenic *Nicotiana tabacum* plants.

Ten mL of YEB medium with antibiotics (5 g/L of bovine extract, 1 g/L of yeast extract, 5 g/L of peptone, 5 g/L of saccharose, and 2 mM of MgSO₄) was inoculated with a colony of *Agrobacterium tumefaciens* and cultivated overnight at 28°C. The cells were pelleted in a table centrifuge, 3500 rpm at 4°C for 20 min and were then resuspended in fresh YEB medium without antibiotics under sterile conditions. The cell suspension was used for the transformation.

The wild type plants from sterile culture were obtained by vegetative replication. For this, only the tip of the plant was cut off and transferred into a sterile preserving jar onto fresh 2MS medium. The hairs on the upper side of the leaves and the midribs of the leaves were removed from the remainder of the plant. The leaves were cut with a razor blade into pieces about 1 cm². The *Agrobacteria* culture was transferred to a small Petri dish (diameter 2 cm). The leaf pieces were drawn through this solution briefly and laid with the leaf underside on 2MS medium in petri dishes (diameter 9 cm) so that they touched the medium. After two days in the dark at 25°C, the explants were transferred onto plates with callus induction medium and acclimated in the climatic chamber to 28°C. The medium had to be changed every 7-10 days. As soon as calli formed, the explants were transferred into sterile preserving jars on shoot induction medium with Claforan (0.6% BiTec agar (w/v), 2.0 mg/L of zeatin ribose, 0.02 mg/L of naphthylacetic acid, 0.02 mg/L of gibberellic acid, 0.25 g/mL of Claforan, 1.6% of glucose (w/v), and 50 mg/L of kanamycin). Organogenesis commenced after about one month and the shoots formed could be cut off. The shoots were cultivated on 2MS medium with Claforan and selection label. As soon as a vigorous root ball had formed, the plants could be potted in Pikier soil.

Example 9

Characterization of the transgenic plants

In order to confirm that the vitamin E biosynthesis in the transgenic plants is influenced by the expression of the homogentisate phytol transferase from *Synechocystis sp.* PCC 6803, the tocopherol and tocotrienol contents in the leaves and seeds of the plants transformed with the described constructs (*Arabidopsis thaliana*, *Brassica napus*, and *Nicotiana tabacum*) are analyzed. For this, the transgenic plants are cultivated in the greenhouse and plants that express the gene coding for the homogentisate phytol transferase from *Synechocystis sp.* PCC 6803 are analyzed at the Northern level. The tocopherol content and the tocotrienol content in the leaves and seeds of these plants is determined. In all cases the tocopherol or tocotrienol concentration in transgenic plants that additionally express a nucleic acid of the invention is higher than in non-transformed plants.

Patent Claims

1. Protein that features an enzymatic activity for the transformation of homogentisate and phytol pyrophosphate into 2-methylphytylhydroquinone.
2. Protein according to Claim 1, containing the amino acid sequence SEQ ID NO. 2 or a sequence derived from this sequence by substitution, insertion, or deletion of amino acids, that features a homology of at least 20% at the amino acid level with the sequence SEQ ID NO. 2.
3. Nucleic acid coding for a protein according to one of Claims 1 or 2.
4. Nucleic acid according to Claim 3, coding for a protein from plants, cyanobacteria, mosses, or algae.
5. Nucleic acid according to Claim 3, characterized in that it comprises the sequence represented in SEQ ID NO. 1.
6. Nucleic acid construct containing a nucleic acid according to one of Claims 3 through 5, that are functionally linked with one or more regulation signals that guarantee the transcription and translation in prokaryotic or eukaryotic organisms.
7. Nucleic acid construct according to Claim 6, characterized in that the regulation signals contain one or more promoters that guarantee the transcription and translation in prokaryotic or eukaryotic organisms.
8. Genetically altered organisms, whereby the genetic alteration if the starting organism contains a nucleic acid according to one of Claims 3 to 5, increases the gene expression of a nucleic acid according to one of Claims 3 to 5, compared with a wild type, or if the starting organism does not contain a nucleic acid according to one of Claims 3 to 5, causes the gene expression of a nucleic acid according to one of Claims 3 to 5, compared with a wild type.
9. Genetically altered organism according to Claim 8, characterized in that the genetically altered organism features an increased vitamin E content compared with the wild type.
10. Genetically altered organism according to Claim 8, characterized in that the genetically altered organism features a resistance to inhibitors of the homogentisate phytol transferase.
11. Genetically altered organism according to one of Claims 8 to 10, characterized in that a eukaryotic organism is used as the organism.

12. Genetically altered organism according to Claim 11, characterized in that a plant is used as the eukaryotic organism.
13. Use of a genetically altered organism according to one of Claims 8 to 12 for the production of vitamin E or for the biotransformation of homogentisate derivatives and phytol pyrophosphate derivatives into 2-methylphytylhydroquinone derivatives or homogentisate derivatives and geranylgeranyl pyrophosphate derivatives into 2-methylgeranylgeranylhydroquinone derivatives.
14. Method for the production of genetically altered organisms according to one of Claims 8 to 12, characterized in that a nucleic acid according to one of Claims 3 to 5 or a nucleic acid construct according to Claim 6 or 7 is introduced into the genome of the starting organism.
15. Use of the nucleic acid according to one of Claims 3 to 5 or of the nucleic acid constructs according to Claim 6 or 7 for the production of genetically altered organisms.
16. Use of the nucleic acid according to one of Claims 3 to 5 for the expression in organisms.
17. Method for the production of vitamin E, characterized in that homogentisate derivatives and phytol pyrophosphate derivatives are converted into 2-methylphytylhydroquinone derivatives or homogentisate derivatives and geranylgeranyl pyrophosphate derivatives are converted into 2-methylgeranylgeranylhydroquinone derivatives in the presence of a protein according to one of Claims 1 or 2.
18. Method according to Claim 17, characterized in that an organism according to one of Claims 8 to 12 is cultivated, the organism is harvested, and the vitamin E compounds are subsequently isolated from the organism.
19. Method for the biotransformation, characterized in that homogentisate derivatives and phytol pyrophosphate derivatives are converted into 2-methylphytylhydroquinone derivatives or homogentisate derivatives and geranylgeranyl pyrophosphate derivatives are converted into 2-methylgeranylgeranylhydroquinone derivatives in the presence of a protein according to one of Claims 1 or 2.
20. Method according to Claim 19, characterized in that the protein is present in an organism in free or immobilized form.
21. Use of the protein according to Claim 1 or 2 as a homogentisate phytol transferase.
22. Use of the protein according to Claim 1 or 2 for the transformation of homogentisate derivatives and phytol pyrophosphate derivatives into 2-methylphytylhydroquinone derivatives or homogentisate derivatives and geranylgeranyl pyrophosphate derivatives into 2-methylgeranylgeranylhydroquinone derivatives.

23. Use of the protein according to Claim 1 or 2 or of the nucleic acid according to one of Claims 3 to 5 for the production of vitamin E.
24. Use of the protein according to Claim 1 or 2 or of the nucleic acid according to one of Claims 3 to 5 for the production of vitamin E in transgenic organisms.
25. Use of the protein according to Claim 1 or 2 or of the nucleic acid according to one of Claims 3 to 5 for the production of vitamin E in transgenic plants.
26. Use of the protein according to Claim 1 or 2 or of the nucleic acid according to one of Claims 3 to 5 for the production of antibodies.
27. Use of the protein according to Claim 1 or 2 or of the nucleic acid according to one of Claims 3 to 5 as a herbicidal target for discovering inhibitors of the homogentisate phytol transferase.
28. Method for discovering inhibitors of the homogentisate phytol transferase, characterized in that the enzymatic activity of the homogentisate phytol transferase is measured in the presence of a chemical compound and in that if the enzymatic activity is reduced in comparison with the non-inhibited activity, the chemical compound represents an inhibitor.
29. Herbicidal active substances, obtainable by a method according to Claim 28.

Figure 1

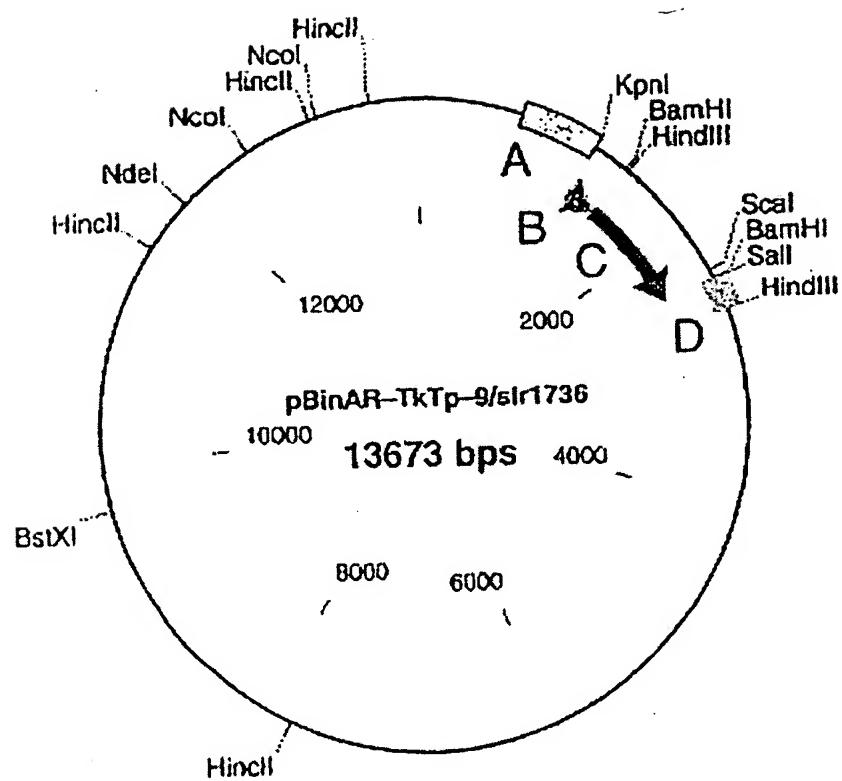


Figure 2

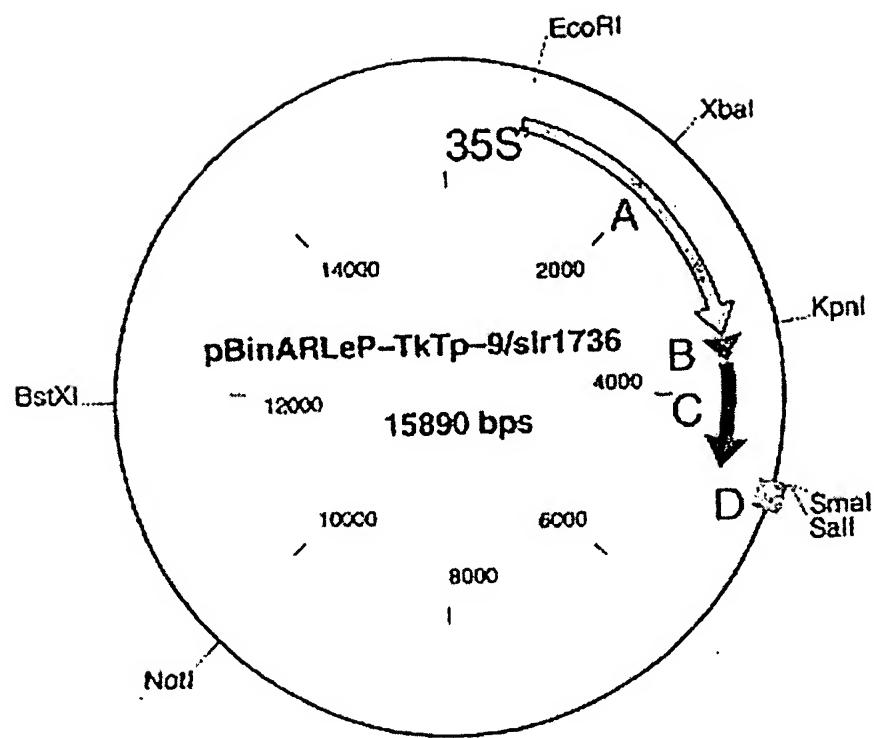


Figure 3

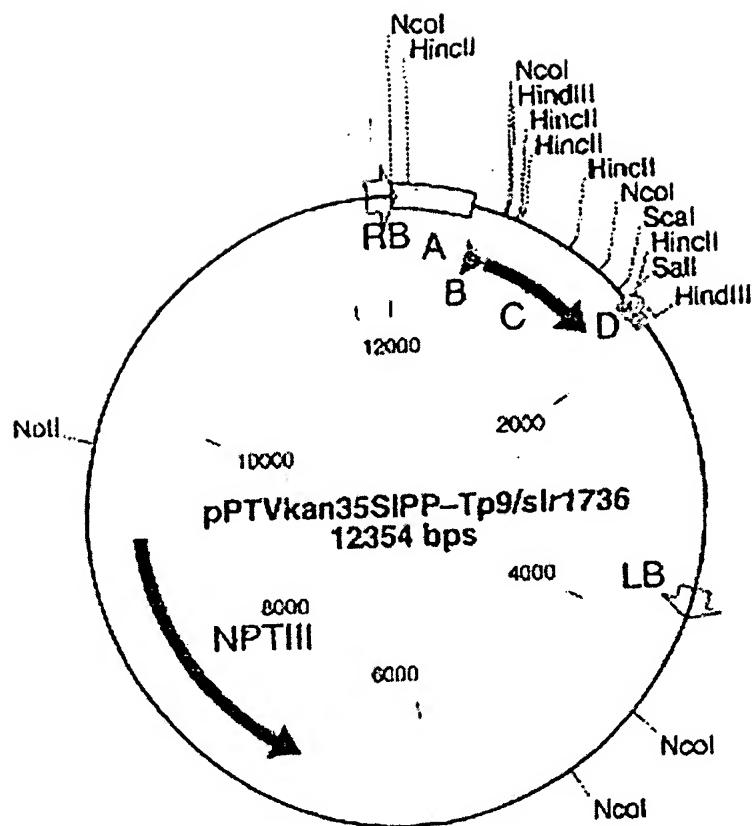


Figure 4

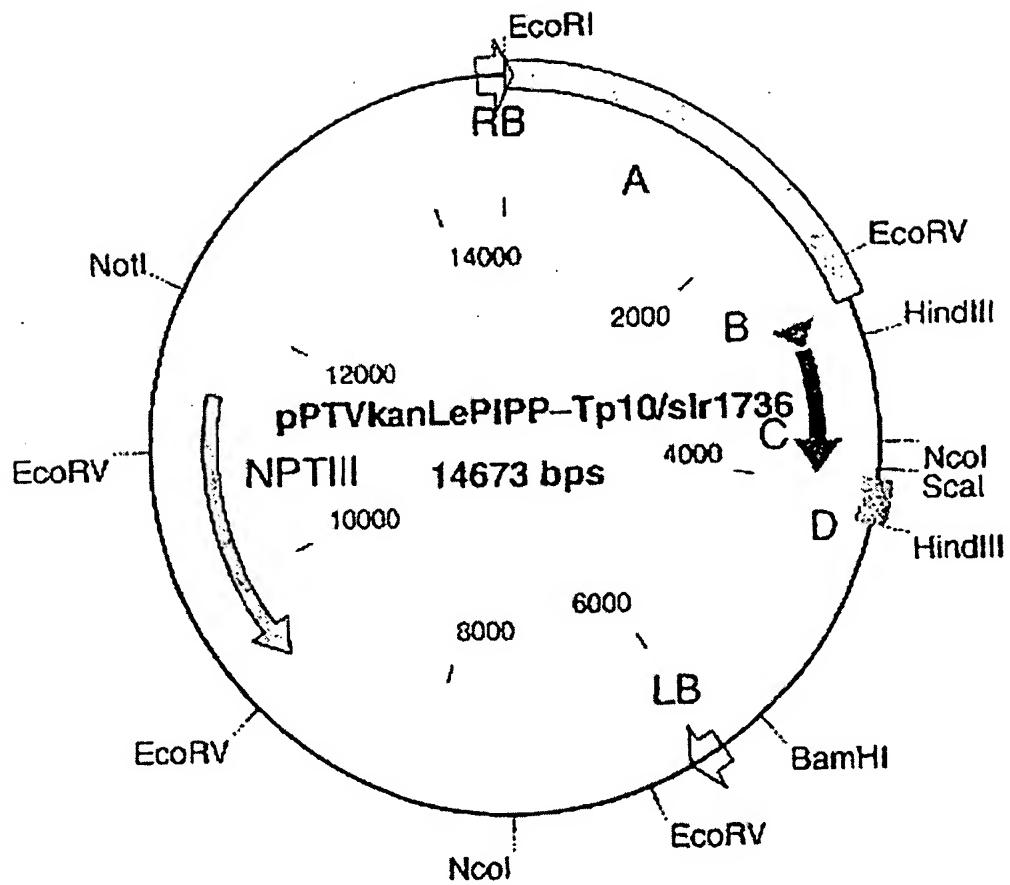


Figure 5

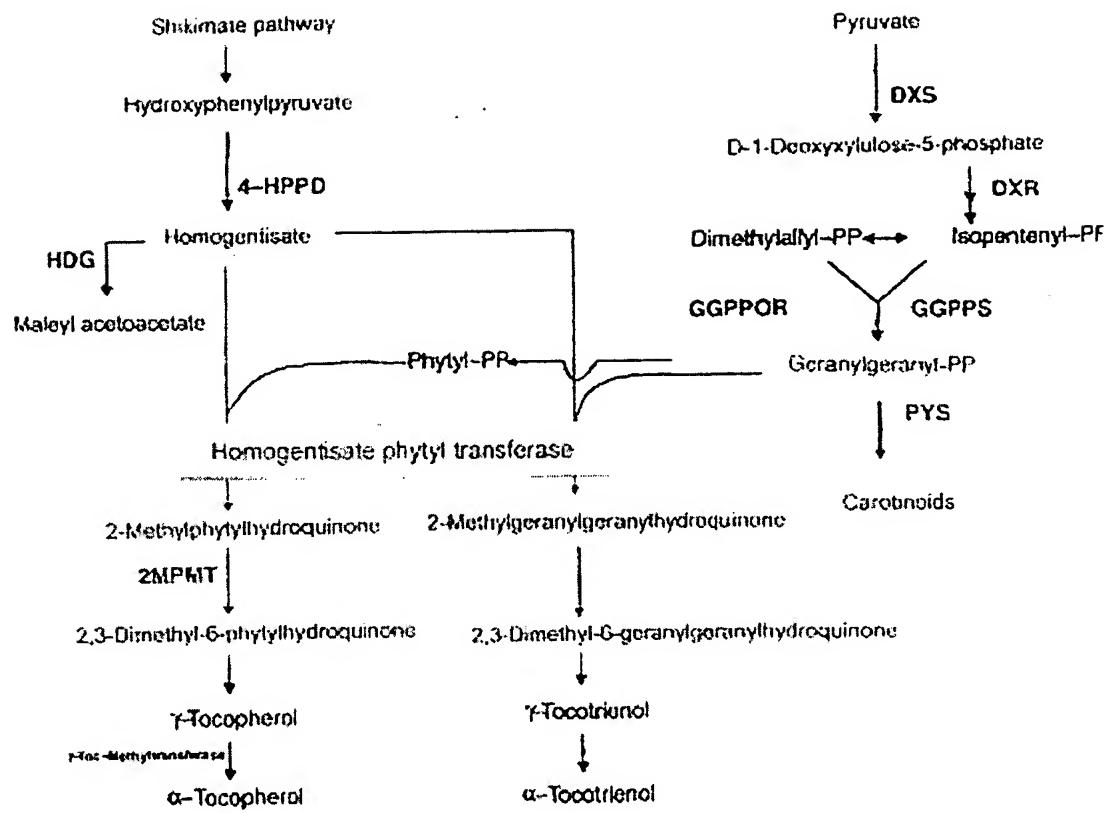


Figure 6

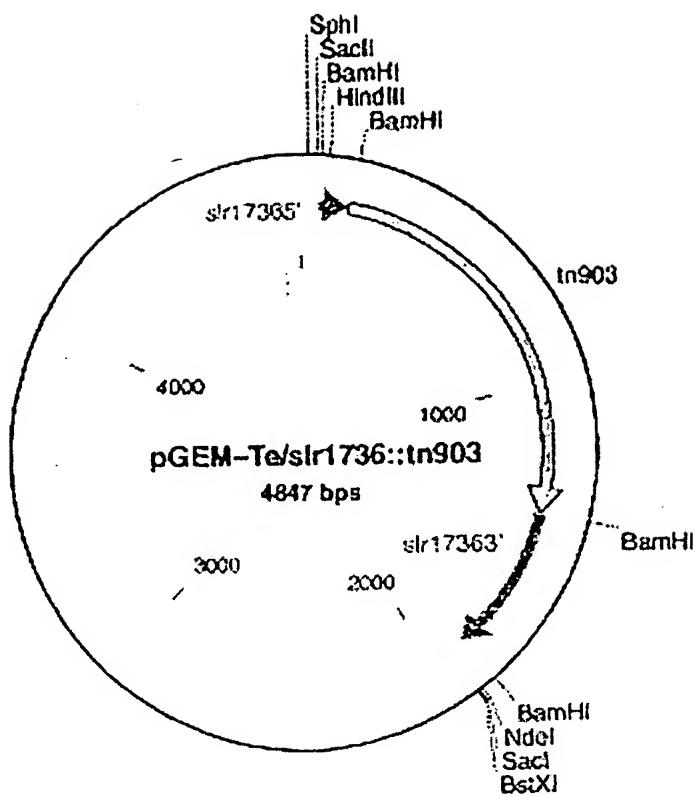


Figure 7

Sequence description: slr1736

Sequence characteristics:

Length: 944 bp

Type: Nucleic acid

Topology: Linear

Description: ORF of the hypothetical protein slr1736 from *Synechocystis* sp. PCC 6803

Upper-case letters: Sequence of the ORF slr1736

Lower-case letters: BamHI restriction cleavage sites added by PCR

Figure 8

Sequence description: slr17365'

Sequence characteristics:

Length: 26 bp

Type: Nucleic acid

Topology: Linear

Description: Oligonucleotide

5' -GGATCCGCCATGGCAACTATCCAAGC -3'

Figure 9

Sequence description: slr17363'

Sequence characteristics:

Length: 25 bp

Type: Nucleic acid

Topology: Linear

Description: Oligonucleotide

5' -GGATCCCCCTAAAAAATAGTATTAG -3'

SEQUENCE PROTOCOL

<110> SunGene GmbH & Co KgA

<120> Homopolymerate poly(1,4-phenylene ether)

<130> 0817/00012

<140>

<141>

<160> 4

<170> PatentIn Vers. 2.0

<210> 1

<211> 932

<212> DNA

<213> Synechocystis PCC6803

<220>

<221> CDS

<222> (4)...(930)

<400> 1

gcc atg gca act atc caa gct ttt tgg cgc ttc tcc cgc ccc cat acc 48
Met Ala Thr Ile Gln Ala Phe Trp Arg Phe Ser Arg Pro His Thr
1 5 10 15

atc att ggt aca act ctg agc gtc tgg gct gtg tat ctg tta act att 96
Ile Ile Gly Thr Thr Leu Ser Val Trp Ala Val Tyr Leu Leu Thr Ile
20 25 30

ccc ggg gat gga aac tca gtt aac tcc cct gct tcc ctg gat tta gtg 144
Leu Gly Asp Gly Asn Ser Val Asn Ser Pro Ala Ser Leu Asp Ieu Val
35 40 45

tcc ggc gct tgg ctg gcc tgc ctg tgg ggt aat gtg tac att gtc ggc 192
Phe Gly Ala Trp Leu Ala Cys Leu Leu Gly Asn Val Tyr Ile Val Gly
50 55 60

ctc aac caa ttg tgg gat gtg gac att gac cgc atc aat aag ccg aat 240
Leu Asn Gln Leu Trp Asp Val Asp Ile Asp Arg Ile Asn Lys Pro Asn
65 70 75 --

ttg ccc cta gct aac gga gat ttt tct atc gcc cag ggc cgt tgg aat 288
Leu Pro Leu Ala Asn Gly Asp Phe Ser Ile Ala Gln Gly Arg Trp Ile
80 85 90 95

gtg gga ctt tgt ggc gtt gct tcc ttg gcg atc gcc tgg ggu tta fgg 336

| | | | |
|---|-----|-----|-----|
| Val Gly Leu Cys Gly Val Ala Ser Leu Ala Ile Ala Trp Gly Leu Gly | | | |
| 100 | 105 | 110 | |
| ctc tgg ctg ygg ctc acy gtc ggc att agt ttg att att ggc aac gcc | 384 | | |
| Leu Trp Leu Gly Leu Thr Val Gly Ile Ser Leu Ile Gly Thr Ala | | | |
| 115 | 120 | 125 | |
| tat tcg gtg ccg cca gtg aag cgc ttt tcc ctg ctg gcg gcc | 432 | | |
| Tyr Ser Val Pro Pro Val Arg Leu Lys Arg Phe Ser Leu Leu Ala Ala | | | |
| 130 | 135 | 140 | |
| ctg tgt att ctg aac gtg cgg gga att gtg gtt aac ttg ggc tta ttt | 480 | | |
| Leu Cys Ile Leu Thr Val Arg Gly Ile Val Val Asn Leu Cys Leu Phe | | | |
| 145 | 150 | 155 | |
| tta ttt ttt aga att ggt tta ggt tat ccc ccc act tta ata acc ccc | 528 | | |
| Leu Phe Phe Arg Ile Gly Leu Gly Tyr Pro Pro Thr Leu Ile Thr Pro | | | |
| 160 | 165 | 170 | 175 |
| atc tgg gtt ttg act tta ttt atc tta gtt ttc acc gtg gcg atc gcc | 576 | | |
| Ile Trp Val Leu Thr Leu Phe Ile Leu Val Phe Thr Val Ala Ile Ala | | | |
| 180 | 185 | 190 | |
| att ttt aaa gat gtg cca gat atg gaa ggc gat cgg caa ttt aag att | 624 | | |
| Ile Phe Lys Asp Val Pro Asp Met Glu Gly Asp Arg Gln Phe Lys Ile | | | |
| 195 | 200 | 205 | |
| cac act tta act ttg cca atc ggc aac cac acc gtt ttt cgg gga acc | 672 | | |
| Gln Thr Leu Thr Leu Gln Ile Gly Lys Gln Asn Val Phe Arg Gly Thr | | | |
| 210 | 215 | 220 | |
| tta att tta ctc act ggt tgt tat tta gcc atg gca atc tgg ggc tta | 720 | | |
| Leu Ile Leu Leu Thr Gly Cys Tyr Leu Ala Met Ala Ile Trp Gly Leu | | | |
| 225 | 230 | 235 | |
| tgg gcy gct atg cct tta aat act gct ttc ttg att gtt tcc cat ttg | 768 | | |
| Trp Ala Ala Met Pro Leu Asn Thr Ala Phe Leu Ile Val Ser His Leu | | | |
| 240 | 245 | 250 | 255 |
| tgc tta tta gcc tta ctc tgg tgg egg agt cga gat gta cac tta gaa | 816 | | |
| Cys Leu Leu Ala Leu Leu Trp Cys Arg Ser Arg Asp Val His Leu Glu | | | |
| 260 | 265 | 270 | |
| ggc aac acc gaa att gct ayt ttt tat cag ttt att tgg aag cta ttt | 864 | | |
| Ser Lys Thr Glu Ile Ala Ser Phe Tyr Gln Phe Ile Trp Lys Leu Phe | | | |
| 275 | 280 | 285 | |
| tcc tta gag tac ttg ctg tat ccc ttg gct ctg tgg tta cct aat ttt | 912 | | |
| Phe Leu Glu Tyr Leu Leu Tyr Pro Leu Ala Leu Trp Leu Pro Asn Phe | | | |
| 290 | 295 | 300 | |

<tct aat act att ttt tgg gg
 Ser Asn Thr Ile Phe
 305

<210> 2
 <211> 308
 <212> PRT
 <213> Synechocystis PCC6803

| | | | | |
|---|-----|-----|-----|--|
| <400> 2 | | | | |
| Met Ala Thr Ile Gln Ala Phe Trp Arg Phe Ser Arg Pro His Thr Ile | | | | |
| 1 | 5 | 10 | 15 | |
| Ile Gly Thr Thr Leu Ser Val Thr Ala Val Tyr Leu Leu Thr Ile Leu | | | | |
| 20 | 25 | 30 | | |
| Gly Asp Gly Asn Ser Val Asn Ser Pro Ala Ser Leu Asp Leu Val Phe | | | | |
| 35 | 40 | 45 | | |
| Gly Ala Trp Leu Ala Cys Leu Leu Gly Asn Val Tyr Ile Val Gly Leu | | | | |
| 50 | 55 | 60 | | |
| Asn Gln Leu Trp Asp Val Asp Ile Asp Arg Ile Asn Lys Pro Asn Leu | | | | |
| 65 | 70 | 75 | 80 | |
| Pro Leu Ala Asn Gly Asp Phe Ser Ile Ala Gln Gly Arg Trp Ile Val | | | | |
| 85 | 90 | 95 | | |
| Gly Leu Cys Gly Val Ala Ser Leu Ala Ile Ala Trp Gly Leu Gly Leu | | | | |
| 100 | 105 | 110 | | |
| Trp Leu Gly Leu Thr Val Gly Ile Ser Leu Ile Ile Gly Thr Ala Tyr | | | | |
| 115 | 120 | 125 | | |
| Ser Val Pro Pro Val Arg Leu Lys Arg Phe Ser Leu Leu Ala Ala Leu | | | | |
| 130 | 135 | 140 | | |
| Cys Ile Leu Thr Val Arg Gly Ile Val Val Asn Leu Gly Leu Phe Leu | | | | |
| 145 | 150 | 155 | 160 | |
| Phe Phe Arg Ile Gly Leu Gly Tyr Pro Pro Thr Leu Ile Thr Pro Ile | | | | |
| 165 | 170 | 175 | | |
| Trp Val Leu Thr Leu Phe Ile Leu Val Phe Thr Val Ala Ile Ala Ile | | | | |
| 180 | 185 | 190 | | |
| Phe Lys Asp Val Pro Asp Met Glu Gly Asp Arg Gln Phe Lys Ile Gln | | | | |
| 195 | 200 | 205 | | |

Thr Leu Thr Leu Gln Ile Gly Lys Gln Asn Val Phe Arg Gly Thr Leu
210 215 220

Ile Leu Leu Thr Gly Cys Tyr Leu Ala Met Alz Ile Trp Gly Leu Trp
225 230 235 240

Ala Ala Met Pro Leu Asn Thr Ala Phe Leu Ile Val Ser His Leu Cys
245 250 255

Leu Leu Ala Leu Leu Trp Trp Arg Ser Arg Asp Val His Leu Glu Ser
260 265 270

Lys Thr Glu Ile Ala Ser Phe Tyr Gln Phe Ile Trp Lys Leu Phe Phe
275 280 285

Leu Glu Tyr Leu Leu Tyr Pro Leu Ala Leu Trp Leu Pro Asn Phe Ser
290 295 300

Asn Thr Ile Phe
305

<210> 3
<211> 26
<212> DNA
<213> Artificial Sequence

<220>
<221> primer_bind
<222> (1)..(26)

<220> .
<223> Description of Artificial Sequence: Primer

<400> 3
ggatccggccatggcaactatccaaacg

26

<210> 4
<211> 25
<212> DNA
<213> Artificial Sequence
--

<220>
<221> primer_bind
<222> (1)..(25)

<220>
<223> Description of Artificial Sequence: Primer

<400> 4
ggatccccct aaauaaatgt attag

25

Translation: GRIFFITHS, Technical Translator for GABT
27 November 2002

(12) NACH DEM VERTRAG ÜBER DIE INTERNATIONALE ZUSAMMENARBEIT AUF DEM GEBIET DES
PATENTWESENS (PCT) VERÖFFENTLICHTE INTERNATIONALE ANMELDUNG

(19) Weltorganisation für geistiges Eigentum
Internationales Büro



(43) Internationales Veröffentlichungsdatum
30. August 2001 (30.08.2001)

PCT

(10) Internationale Veröffentlichungsnummer
WO 01/62781 A2

(51) Internationale Patentklassifikation⁷: C07K 14/415 (74) Anwalt: BIEBERBACH, Andreas; BASF Aktiengesellschaft, 67056 Ludwigshafen (DE).

(21) Internationales Aktenzeichen: PCT/EP01/01720 (81) Bestimmungsstaaten (national): AE, AG, AL, AM, AT, AU, AZ, BA, BB, BG, BR, BY, BZ, CA, CH, CN, CR, CU, CZ, DE, DK, DM, DZ, EE, ES, FI, GB, GD, GE, GH, GM, HR, HU, ID, IL, IN, IS, JP, KE, KG, KP, KR, KZ, LC, LK, LR, LS, LT, LU, LV, MA, MD, MG, MK, MN, MW, MX, MZ, NO, NZ, PL, PT, RO, RU, SD, SE, SG, SI, SK, SL, TJ, TM, TR, TT, TZ, UA, UG, US, UZ, VN, YU, ZA, ZW.

(22) Internationales Anmeldedatum: 16. Februar 2001 (16.02.2001) (84) Bestimmungsstaaten (regional): ARIPO-Patent (GH, GM, KE, LS, MW, MZ, SD, SL, SZ, TZ, UG, ZW), eurasisches Patent (AM, AZ, BY, KG, KZ, MD, RU, TJ, TM), europäisches Patent (AT, BE, CH, CY, DE, DK, ES, FI, FR, GB, GR, IE, IT, LU, MC, NL, PT, SE, TR), OAPI-Patent (BF, BJ, CF, CG, CI, CM, GA, GN, GW, ML, MR, NE, SN, TD, TG).

(25) Einreichungssprache: Deutsch

(26) Veröffentlichungssprache: Deutsch

(30) Angaben zur Priorität: 100 09 002.8 25. Februar 2000 (25.02.2000) DE

(71) Anmelder (für alle Bestimmungsstaaten mit Ausnahme von US): SUNGENE GMBH & CO. KGaA [DE/DE]; 06468 Gatersleben (DE).

(72) Erfinder; und

(75) Erfinder/Anmelder (nur für US): HERBERS, Karin [DE/DE]; Am Hange 6, 06484 Quedlinburg (DE). BADUR, Ralf [DE/DE]; Von Eckenbrecher Weg 2, 38642 Goslar (DE). KUNZE, Irene [DE/DE]; Mühlenweg 11, 06466 Gatersleben (DE). SOMMER, Susanne [DE/DE]; Brechtstr. 8, 06484 Quedlinburg (DE). LEMKE, Rainier [DE/DE]; Halberstädtter Str. 14, 06484 Quedlinburg (DE). GEIGER, Michael [DE/DE]; Neuer Weg 15, 06484 Quedlinburg (DE).



Veröffentlicht:

— ohne internationalen Recherchenbericht und erneut zu veröffentlichen nach Erhalt des Berichts

Zur Erklärung der Zweibuchstaben-Codes, und der anderen Abkürzungen wird auf die Erklärungen ("Guidance Notes on Codes and Abbreviations") am Anfang jeder regulären Ausgabe der PCT-Gazette verwiesen.

(54) Title: HOMOGENITISATE PHYTYL TRANSFERASE

A2
WO 01/62781 A2
(54) Bezeichnung: HOMOGENITISATPHYTYLTRANSFERASE

(57) Abstract: The invention relates to nucleic acid sequences which code for a protein with homogentisate phytol transferase activity, to the use of these nucleic acid sequences for producing transgenic organisms such as transgenic plants with an increased tocopherol and tocotrienol content, to a method for producing plants with an increased tocopherol and/or tocotrienol content, and to the transgenic plants themselves.

(57) Zusammenfassung: Die Erfindung betrifft Nukleinsäuresequenzen kodierend ein Protein mit Homogentisatphytoltransferase-Aktivität, die Verwendung der Nukleinsäuren zur Herstellung von transgenen Organismen, wie beispielsweise transgenen Pflanzen mit erhöhtem Gehalt an Tocopherolen und Tocotrienolen, ein Verfahren zur Herstellung von Pflanzen mit erhöhtem Gehalt an Tocopherolen und/oder Tocotrienolen, sowie die transgenen Pflanzen selbst.

Homogentisatphytyltransferase

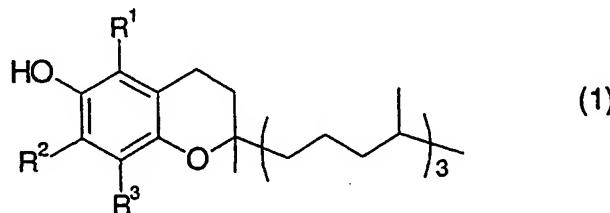
Beschreibung

5

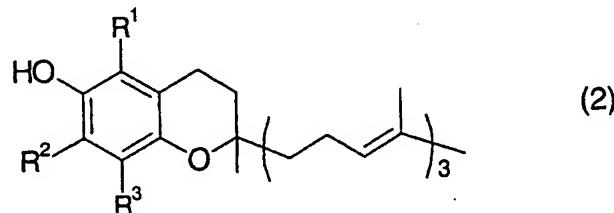
Die Erfindung betrifft Nukleinsäuresequenzen kodierend ein Protein mit Homogentisatphytyltransferase-Aktivität, die Verwendung der Nukleinsäuren zur Herstellung von transgenen Organismen, wie beispielsweise transgenen Pflanzen mit erhöhtem Gehalt an Tocopherolen und/oder Tocotrienolen, ein Verfahren zur Herstellung von Pflanzen mit erhöhtem Gehalt an Tocopherolen und Tocotrienolen, sowie die transgenen Organismen, wie beispielsweise transgene Pflanzen selbst.

15 Die in der Natur vorkommenden acht Verbindungen mit Vitamin E-Aktivität sind Derivate des 6-Chromanols (Ullmann's Encyclopedia of Industrial Chemistry, Vol. A 27 (1996), VCH Verlagsgesellschaft, Chapter 4., 478-488, Vitamin E). Die Gruppe der Tocopherole (1a-d) weist eine gesättigte Seitenkette auf, die Gruppe 20 der Tocotrienole (2a-d) eine ungesättigte Seitenkette:

25

1a, α -Tocopherol: $R^1 = R^2 = R^3 = CH_3$ 30 1b, β -Tocopherol [148-03-8]: $R^1 = R^3 = CH_3$, $R^2 = H$ 1c, γ -Tocopherol [54-28-4]: $R^1 = H$, $R^2 = R^3 = CH_3$ 1d, δ -Tocopherol [119-13-1]: $R^1 = R^2 = H$, $R^3 = CH_3$

35



40

2a, α -Tocotrienol [1721-51-3]: $R^1 = R^2 = R^3 = CH_3$ 2b, β -Tocotrienol [490-23-3]: $R^1 = R^3 = CH_3$, $R^2 = H$ 2c, γ -Tocotrienol [14101-61-2]: $R^1 = H$, $R^2 = R^3 = CH_3$ 2d, δ -Tocotrienol [25612-59-3]: $R^1 = R^2 = H$, $R^3 = CH_3$

45

In der vorliegenden Erfindung werden unter Vitamin E alle acht vorstehend erwähnten Tocopherole und Tocotrienole mit Vitamin-E-Aktivität verstanden.

5 Diese Verbindungen mit Vitamin-E-Aktivität sind wichtige natürliche fett-lösliche Antioxidantien. Ein Mangel an Vitamin E führt bei Menschen und Tieren zu pathophysiologischen Situationen. Vitamin E-Verbindungen haben daher einen hohen wirtschaftlichen Wert als Zusatzstoffe im Food- und Feed-Bereich, in pharmazeutischen Formulierungen und in kosmetischen Anwendungen.

10 Ein wirtschaftliches Verfahren zur Herstellung von Vitamin E-Verbindungen sowie Nahrungs- und Futtermittel mit erhöhtem Vitamin E-Gehalt sind daher von großer Bedeutung.

15 Besonders wirtschaftliche Verfahren sind biotechnologische Verfahren, die Proteine und Biosynthesegene der Tocopherol- bzw. Tocotrienol-Biosynthese aus Vitamin-E-produzierenden Organismen nutzen.

20 Abbildung 5 zeigt ein Biosyntheseschema von Tocopherolen und Tocotrienolen.

Im Verlauf der Biosynthese wird Homogentisinsäure (Homogentisat) 25 an Phytolpyrophosphat (PPP) bzw. Geranylgeranylpyrophosphat gebunden, um die Vorläufer von α -Tocopherol und α -Tocotrienol, das 2-Methyl-phytolhydrochinon bzw. das 2-Methyl-geranylgeranylhydrochinon zu bilden. Durch Methylierungsschritte mit S-Adenosyl-methionin als Methyl-Gruppen-Donor entsteht zunächst 2,3-Dimethyl-6-phytolhydrochinon, dann durch Zyklisierung γ -Tocopherol 30 und durch nochmalige Methylierung α -Tocopherol.

Katani et al., Annu. Rev. Plant Physiol. Plant Mol. Biol, 1998, 49, 151 bis 157, beschreiben die genomische Gesamtsequenz des 35 Cyanobakteriums *Synechocystis* sp. PCC6803.

Über die Erhöhung des Metabolitflusses zur Steigerung des Tocopherol- bzw. Tocotrienolgehaltes in transgenen Organismen, beispielsweise in transgenen Pflanzen durch Überexpression einzelner 40 Biosynthesegene ist bisher wenig bekannt.

WO 97/27285 beschreibt eine Modifikation des Tocopherol-Gehaltes durch verstärkte Expression bzw. durch Herunterregulation des Enzyms p-Hydroxyphenylpyruvatdioxygenase (HPPD).

WO 99/04622 beschreibt Gensequenzen codierend für eine γ -Tocopherolmethyltransferase aus Synechocystis PCC6803 und Arabidopsis thaliana und deren Einbau in transgene Pflanzen.

5 WO 99/23231 zeigt, daß die Expression einer Geranylgeranyl-Reductase in transgenen Pflanzen eine gesteigerte Tocopherol-biosynthese zur Folge hat.

Der Erfindung lag die Aufgabe zugrunde, ein weiteres Biosynthese-10 gen des Vitamin-E-Biosyntheteweges und damit weitere vorteilhafte transgene Pflanzen mit erhöhtem Gehalt an Tocopherolen und Tocotrienolen zur Verfügung zu stellen.

Die Aufgabe wurde durch Auffinden von Nukleinsäuresequenzen, 15 codierend eine Homogentisatphytyltransferase und durch Überexpression des Homogentisatphytyltransferase-Gens in Pflanzen gelöst.

Dementsprechend betrifft die vorliegende Erfindung Proteine, 20 die die Aktivität einer Homogentisatphytyltransferase (HGPT) aufweisen, also die Fähigkeit Phytylpyrophosphat an Homogentisat zu binden, also beispielsweise eine enzymatische Aktivität zur Umwandlung von Homogentisat und Phytylpyrophosphat in 2-Methyl-phytylhydrochinon aufweisen.

25

Bevorzugte 2-Methyl-phytylhydrochinone sind 2-Methyl-6-phytylhydrochinon oder 2-Methyl-5-phytylhydrochinon.

30

Unter Homogentisatphytyltransferasen werden im folgenden die erfindungsgemäßen Proteine verstanden.

Bevorzugte Proteine weisen die enzymatische Aktivität zur Umwandlung von Homogentisat und Phytylpyrophosphat in 2-Methyl-phytylhydrochinon auf und enthalten die Aminosäuresequenz SEQ ID NO. 2 35 oder eine von dieser Sequenz durch Substitution, Insertion oder Deletion von Aminosäuren abgeleitete Sequenz, die eine Homologie von mindestens 20 %, bevorzugt 40 %, vorzugsweise mindestens 60 %, bevorzugter mindestens 80 %, besonders bevorzugt mindestens 90 % auf Aminosäureebene mit der Sequenz SEQ ID NO. 2 aufweist.

40

Weitere Beispiele für die erfindungsgemäßen Proteine lassen sich beispielsweise aus verschiedenen Organismen deren genomische Sequenz bekannt ist, wie beispielsweise aus Arabidopsis thaliana durch Homologievergleiche der Aminosäuresequenzen oder der entsprechenden rückübersetzten Nukleinsäuresequenzen aus Datenbanken mit der SEQ ID. NO. 2 leicht auffinden.

4

Die erfindungsgemäßen Proteine können als Homogentisatphytyltransferasen verwendet werden.

Für alle erfindungsgemäßen Verwendungen der erfindungsgemäßen Proteine sind die bevorzugten Proteine bevorzugt.

5

Unter Substitution ist der Austausch einer oder mehrerer Aminosäuren durch eine oder mehrere Aminosäuren zu verstehen. Bevorzugt werden sog. konservative Austausche durchgeführt, bei denen die ersetzte Aminosäure eine ähnliche Eigenschaft hat wie die 10 ursprüngliche Aminosäure, beispielsweise Austausch von Glu durch Asp, Gln durch Asn, Val durch Ile, Leu durch Ile, Ser durch Thr.

Deletion ist das Ersetzen einer Aminosäure durch eine direkte Bindung. Bevorzugte Positionen für Deletionen sind die Termini 15 des Polypeptides und die Verknüpfungen zwischen den einzelnen Proteindomänen.

Insertionen sind Einfügungen von Aminosäuren in die Polypeptidkette, wobei formal eine direkte Bindung durch ein oder mehrere 20 Aminosäuren ersetzt wird.

Unter Homologie zwischen zwei Proteinen wird die Identität der Aminosäuren über die jeweils gesamte Proteinfülänge verstanden, die durch Vergleich mit Hilfe des Programmalgorithmus GAP 25 (UWGCG, University of Wisconsin, Genetic Computer Group) unter Einstellung folgender Parameter berechnet wird:

| | |
|-------------------|--------|
| Gap Weight: | 12 |
| Length Weight: | 4 |
| Average Match: | 2,912 |
| Average Mismatch: | -2,003 |

Unter einem Protein, das eine Homologie von mindestens 20 % auf Aminosäureebene mit der Sequenz SEQ ID NO.2 aufweist, 35 wird dementsprechend ein Protein verstanden, das bei einem Vergleich seiner Sequenz mit der Sequenz SEQ ID NO.2 nach obigen Programmalgorithmus mit obigem Parametersatz eine Homologie von mindestens 20 % aufweist.

40 Die erfindungsgemäßen Homogentisatphytyltransferasen sind in der Lage Homogentisatderivate und Phytylpyrophosphat-Derivate in 2-Methyl-Phytylhydrochinonderivate und/oder Homogentisatderivate und Geranyl-Geranyl-pyrophosphatderivate in 2-Methyl-geranyl-geranylhydrochinonderivate zu überführen.

45

5

Unter Homogentisatderivaten werden Homogentisat und davon abgeleitete Homogentisatverbindungen verstanden, die von den erfundungsgemäßen Homogentisatphytyltransferasen als Substrat akzeptiert werden.

5

Unter Phytylpyrophosphat-Derivaten werden Phytylpyrophosphat und davon abgeleitete Phytylpyrophosphatverbindungen verstanden, die von den erfundungsgemäßen Homogentisatphytyltransferasen als Substrat akzeptiert werden.

10

Unter 2-Methyl-Phytylhydrochinonderivaten werden dementsprechend die resultierenden Verbindungen der enzymatischen Umsetzung verstanden, wie beispielsweise 2-Methyl-Phytylhydrochinon und die entsprechenden abgeleiteten Verbindungen.

15

Bevorzugte 2-Methyl-phytylhydrochinonderivate sind Derivate des 2-Methyl-6-phytylhydrochinon oder 2-Methyl-5-phytylhydrochinon.

Unter Geranyl-Geranyl-pyrophosphatderivaten werden Geranyl-
20 Geranyl-pyrophosphat und davon abgeleitete Geranyl-Geranyl-
pyrophosphatverbindungen verstanden, die von den erfundungsgemäßen Homogentisatphytyltransferasen als Substrat akzeptiert werden.

25 Unter 2-Methyl-Geranylgeranylhydrochinonderivaten werden dementsprechend die resultierenden Verbindungen der enzymatischen Umsetzung verstanden, wie beispielsweise 2-Methyl-geranylgeranylhydrochinon und die entsprechenden abgeleiteten Verbindungen.

30 Bevorzugte 2-Methyl-Geranylgeranylhydrochinonderivate sind 2-Methyl-6-Geranylgeranylhydrochinon oder 2-Methyl-5-Geranylgeranylhydrochinon.

Bevorzugte 2-Methyl-Geranylgeranylhydrochinonderivate sind
35 Derivate des 2-Methyl-6-Geranylgeranylhydrochinon oder 2-Methyl-5-Geranylgeranylhydrochinon.

Dementsprechend betrifft die Erfindung ein Verfahren zur Biotransformation, dadurch gekennzeichnet, daß man Homogentisat-
40 derivate und Phytylpyrophosphat-Derivate in 2-Methyl-Phytylhydrochinonderivate oder Homogentisatderivate und Geranyl-Geranyl-pyrophosphatderivate in 2-Methyl-geranylgeranylhydrochinonderivate in Gegenwart einer erfundungsgemäßen Homogentisatphytyltransferase überführt.

6

Die Biotransformation läßt sich prinzipiell mit ganzen Zellen, die das Enzym HGPT exprimieren oder Zellextrakten aus diesen Zellen oder aber mit aufgereinigter oder hochreiner HGPT durchführen. Die Homogentisatphytyltransferase kann dabei auch in 5 freier oder in immobilisierter Form vorliegen.

Die erfindungsgemäßen Homogentisatphytyltransferasen können ferner zur Herstellung von Vitamin E verwendet werden. Der enzymatische Biosyntheseschritt Schritt der Homogentisatphytyl-10 transferasen kann dabei *in vitro* oder wie nachstehend beschrieben *in vivo*, beispielsweise in transgenen Organismen, wie beispielsweise in transgenen Pflanzen erfolgen.

Dementsprechend betrifft die Erfindung ein Verfahren zur Herstellung von Vitamin E, dadurch gekennzeichnet, daß man Homogen-tisatderivate und Phytol-Pyrophosphat-Derivate in 2-Methyl-Phytolhydrochinonderivate oder Homogentisatderivate und Geranyl-Geranyl-Pyrophosphatderivate in 2-Methyl-geranylgeranylhydro-chinonderivate in Gegenwart erfindungsgemäßen Homogentisatphytyl-20 transferase überführt.

Der Biosyntheseweg von Vitamin E bietet weiterhin Targetenzyme für die Entwicklung von Inhibitoren. Da sich nach heutigem Stand der Technik kein mit der *Synechocystis* HGPT identisches oder 25 ähnliches Enzym in humanen und tierischen Organismen befindet, ist davon auszugehen, daß Inhibitoren sehr spezifisch auf Pflanzen wirken.

Daher betrifft die Erfindung auch die Verwendung der erfindungsgemäßen Homogentisatphytyltransferase als herbizides Target zum 30 Auffinden von Inhibitoren der Homogentisatphytyltransferase.

Die HGPT ist ein Target für Herbizide. Um effiziente Hemmstoffe der HGPT finden zu können, ist es notwendig, geeignete Test-35 systeme, mit denen Inhibitor-Enzym-Bindungsstudien durchgeführt werden können, zur Verfügung zu stellen. Hierzu wird beispielsweise die komplette cDNA-Sequenz der HGPT aus *Synechocystis* in einen Expressionsvektor (pQE, Qiagen) kloniert und in *E. coli* überexprimiert.

40

Das mit Hilfe der erfindungsgemäßen Expressionskassette exprimierte HGPT-Protein eignet sich besonders zur Auffindung von für die HGPT spezifischen Hemmstoffen.

45 Dementsprechend betrifft die Erfindung ein Verfahren zum Auffinden von Inhibitoren der Homogentisatphytyltransferase, dadurch gekennzeichnet, daß man die enzymatische Aktivität der Homogen-

tisatphytyltransferase in Gegenwart einer chemischen Verbindung misst und bei Erniedrigung der enzymatischen Aktivität im Vergleich zur nicht gehemmten Aktivität die chemische Verbindung einen Inhibitor darstellt.

5

Dazu kann die HGPT beispielsweise in einem Enzymtest eingesetzt werden, bei dem die Aktivität der HGPT in An- und Abwesenheit des zu testenden Wirkstoffs ermittelt wird. Aus dem Vergleich der beiden Aktivitätsbestimmungen lässt sich eine qualitative und 10 quantitative Aussage über das Hemmverhalten des zu testenden Wirkstoffes machen.

Mit Hilfe des erfindungsgemäßen Testsystems kann eine Vielzahl von chemischen Verbindungen schnell und einfach auf herbizide 15 Eigenschaften überprüft werden. Das Verfahren gestattet es, reproduzierbar aus einer großen Anzahl von Substanzen gezielt solche mit großer Wirkstärke auszuwählen, um mit diesen Substanzen anschließend weitere, dem Fachmann geläufige vertiefte Prüfungen durchzuführen.

20

Ein weiterer Gegenstand der Erfindung sind deshalb herbizide Wirkstoffe, die mit dem oben beschriebenen Testsystem identifizierbar sind.

25 Die erfindungsgemäßen Homogentisatphytyltransferasen lassen sich, wie nachstehend beschrieben durch Genexpression der entsprechenden Nukleinsäuren, die diese Proteine kodieren, aus natürlichen oder genetisch veränderten Organismen herstellen.

30 Ein weiterer Gegenstand der Erfindung sind Nukleinsäuren, im folgenden Homogentisatphytyltransferase-Gene (HPGT-Gene) genannt, die die vorstehend beschriebenen erfindungsgemäßen Proteine kodieren.

35 Die Nukleinsäuresequenz kann beispielsweise eine RNA-, DNA- oder cDNA-Sequenz sein. Zur Insertion in ein Nukleinsäurekonstrukt, wie beispielsweise eine Expressionskassette, geeignete kodierende Sequenzen sind beispielsweise solche, die für eine HGPT kodieren und die dem Wirt die Fähigkeit zur Überproduktion von Tocopherolen und/oder Tocotrienolen verleihen.

Geeignete Nukleinsäuresequenzen sind durch Rückübersetzung der Polypeptidsequenz gemäß dem genetischen Code erhältlich.

45 Bevorzugt werden dafür solche Codons verwendet, die entsprechend der Organismus spezifischen codon usage häufig verwendet werden. Die codon usage lässt sich anhand von Computerauswertungen

anderer, bekannter Gene des betreffenden Organismus leicht ermitteln.

Soll das Protein beispielsweise in einer Pflanze exprimiert werden, so ist es häufig vorteilhaft, die codon usage der Pflanze bei der Rückübersetzung zu verwenden.

Bevorzugte Nukleinsäuren codieren eine pflanzliche Homogentisatphytyltransferase oder eine Homogentisatphytyltransferase aus Cyanobakterien.

Eine besonders bevorzugte Nukleinsäure hat die Sequenz SEQ ID NO. 1. Diese Nukleinsäure stellt eine prokaryontische genomische DNA aus dem Cyanobakterium *Synechocystis* sp. PCC6803 dar, die die Homogentisatphytyltransferase der Sequenz SEQ ID NO. 2 codiert.

Alle vorstehend erwähnten Homogentisatphytyltransferase-Gene sind in an sich bekannter Weise durch chemische Synthese aus den Nukleotidbausteinen wie beispielsweise durch Fragmentkondensation einzelner überlappender, komplementärer Nukleinsäurebausteine der Doppelhelix herstellbar. Die chemische Synthese von Oligonukleotiden kann beispielsweise, in bekannter Weise, nach der Phosphoamiditmethode (Voet, Voet, 2. Auflage, Wiley Press New York, Seite 896-897) erfolgen. Die Anlagerung synthetischer Oligonukleotide und Auffüllen von Lücken mithilfe des Klenow-Fragmentes der DNA-Polymerase und Ligationsreaktionen sowie allgemeine Klonierungsverfahren werden in Sambrook et al. (1989), Molecular cloning: A laboratory manual, Cold Spring Harbor Laboratory Press, beschrieben.

Die Erfindung betrifft ferner die Verwendung der erfindungsgemäßen HGPT oder der erfindungsgemäßen HGPT-Gene zur Herstellung von Antikörpern.

Die Erfindung betrifft weiterhin Nukleinsäurekonstrukte, enthaltend eine der vorstehend beschriebenen, erfindungsgemäßen Homogentisatphytyltransferase-Gene, die mit einem oder mehreren Regulationssignalen funktionell verknüpft sind, die die Transkription und Translation in prokaryontischen oder eukaryontischen Organismen gewährleisten.

Beispielsweise handelt es sich bei diesen regulatorischen Sequenzen um Sequenzen an die Induktoren oder Repressoren binden und so die Expression der Nukleinsäure regulieren. Zusätzlich zu diesen neuen Regulationssequenzen oder anstelle dieser Sequenzen kann die natürliche Regulation dieser Sequenzen vor den eigent-

lichen Strukturgenen noch vorhanden sein und gegebenenfalls genetisch verändert worden sein, so daß die natürliche Regulation ausgeschaltet und die Expression der Gene erhöht wurde. Das Nukleinsäurekonstrukt kann aber auch einfacher aufgebaut sein, 5 das heißt es werden keine zusätzlichen Regulationssignale vor die vorstehend erwähnten Homogentisatphytyltransferase-Gene inseriert und der natürliche Promotor mit seiner Regulation wird nicht entfernt. Stattdessen wird die natürliche Regulationssequenz so mutiert, daß keine Regulation mehr erfolgt und die Genexpression 10 gesteigert wird. Diese veränderten Promotoren können auch allein vor die natürlichen Gene zur Steigerung der Aktivität gebracht werden.

Das Nukleinsäurekonstrukt kann außerdem vorteilhafterweise auch 15 eine oder mehrere sogenannte "enhancer Sequenzen" funktionell verknüpft mit dem Promotor enthalten, die eine erhöhte Expression der Nucleinsäuresequenz ermöglichen. Auch am 3'-Ende der DNA-Sequenzen können zusätzliche vorteilhafte Sequenzen inseriert werden, wie weitere regulatorische Elemente oder Terminatoren. 20 Die vorstehend erwähnten Homogentisatphytyltransferase-Gene können in einer oder mehreren Kopien im Genkonstrukt enthalten sein.

Bevorzugt werden Nukleinsäurekonstrukte verwendet, die die 25 Expression des erfindungsgemäßen Homogentisatphytyltransferase-Gens in einer Wirtszelle ermöglichen, im folgenden auch Expressionskassette genannt.

Die Expressionskassetten beinhalten regulative Nukleinsäure- 30 sequenzen, welche die Expression der kodierenden Sequenz in der Wirtszelle steuern. Gemäß einer bevorzugten Ausführungsform umfaßt eine Expressionskassette stromaufwärts, d.h. am 5'-Ende der kodierenden Sequenz, einen Promotor und stromabwärts, d.h. am 3'-Ende, ein Polyadenylierungssignal und gegebenenfalls weitere 35 regulatorische Elemente, welche mit der dazwischenliegenden kodierenden Sequenz für das homogentisatphytyltransferase-Gen funktionell verknüpft sind.

Unter einer funktionellen Verknüpfung versteht man die 40 sequentielle Anordnung von Promotor, kodierender Sequenz, Terminator und ggf. weiterer regulativer Elemente derart, daß jedes der regulativen Elemente seine Funktion bei der Expression der kodierenden Sequenz bestimmungsgemäß erfüllen kann. Die zur operativen Verknüpfung bevorzugten aber nicht darauf beschränkten 45 Sequenzen sind Targeting-Sequenzen zur Gewährleistung der subzellulären Lokalisation im Apoplasten, in der Vakuole, in Plastiden, im Mitochondrium, im Endoplasmatischen Retikulum (ER),

10

im Zellkern, in Ölkörperchen oder anderen Kompartimenten und Translationsverstärker wie die 5'-Führungssequenz aus dem Tabak-Mosaik-Virus (Gallie et al., Nucl. Acids Res. 15 (1987), 8693-8711).

5

Je nach nachstehend näher beschriebenen Wirtsorganismus oder Ausgangsorganismus der durch Einbringen der Expressionskassette in einen genetisch veränderten oder transgenen Organismus überführt wird, eignen sich verschiedene Regulationssequenzen.

10

Vorteilhafte Regulationssequenzen für die erfindungsgemäßen Nukleinsäurekonstrukte, für das nachstehend beschriebene Verfahren zur Herstellung von Vitamin E und für die nachstehend beschrieben genetisch veränderten Organismen sind beispielsweise 15 in Promotoren wie cos-, tac-, trp-, tet-, trp-tet-, lpp-, lac-, lpp-lac-, lacIq-, T7-, T5-, T3-, gal-, trc-, ara-, SP6-, 1-PR- oder im 1-PL-Promotor enthalten, die vorteilhafterweise in gram-negativen Bakterien Anwendung finden.

20 Weitere vorteilhafte Regulationssequenzen sind beispielsweise in den gram-positiven Promotoren amy und SPO2, in den Hefe- oder Pilzpromotoren ADC1, MFa , AC, P-60, CYC1, GAPDH, TEF, rp28, ADH oder in den Pflanzenpromotoren CaMV/35S [Franck et al., Cell 21(1980) 285-294], PRP1 [Ward et al., Plant. Mol. Biol. 22 25 (1993)], SSU, OCS, leb4, usp, STLS1, B33, nos oder im Ubiquitin- oder Phaseolin-Promotor enthalten.

Für Pflanzen als genetisch veränderte Organismen ist als Promotor der Expressionskassette grundsätzlich jeder Promotor geeignet, 30 der die Expression von Fremdgenen in Pflanzen steuern kann.

Vorzugsweise verwendet man insbesondere einen pflanzlichen Promotor oder einen Promotor, der einem Pflanzenvirus entstammt. Insbesondere bevorzugt ist der CaMV 35S-Promotor aus dem Blumen-35 kohl-Mosaik-Virus (Franck et al., Cell 21 (1980), 285-294). Dieser Promotor enthält bekanntlich unterschiedliche Erkennungssequenzen für transkriptionale Effektoren, die in ihrer Gesamtheit zu einer permanenten und konstitutiven Expression des eingeführten Gens führen (Benfey et al., EMBO J. 8 (1989), 2195-2202). 40 Die Expressionskassette kann auch einen pathogen- oder chemisch induzierbaren Promotor enthalten, durch den die Expression des exogenen Homogentisatphytyltransferase-Gens in der Pflanze zu einem bestimmten Zeitpunkt gesteuert werden kann.

45 Derartige Promotoren wie z.B. der PRP1-Promotor (Ward et al., Plant. Mol. Biol. 22 (1993), 361-366), ein durch Salizylsäure induzierbarer Promotor (WO 95/19443), ein durch Benzene-

11

sulfonamid-induzierbarer (EP-A 388186), ein durch Tetrazyklin-induzierbarer (Gatz et al., (1992) Plant J. 2, 397-404), ein durch Abscisinsäure-induzierbarer (EP-A 335528) bzw. ein durch Ethanol- oder Cyclohexanon-induzierbarer (WO 93/21334) Promotor 5 können beispielsweise verwendet werden.

Weiterhin sind insbesondere solche Promotoren bevorzugt, die die Expression in Geweben oder Pflanzenteilen sicherstellen, in denen beispielsweise die Biosynthese von Tocopherol bzw. dessen Vor- 10 stufen stattfindet oder in denen die Produkte vorteilhaftweise akkumuliert werden.

Insbesondere zu nennen sind Promotoren für die ganze Pflanze aufgrund konstitutiver Expression, wie beispielsweise der CaMV 15 Promotor, der OCS Promotor aus Agrobacterium (Octopin Synthase), der NOS Promotor aus Agrobacterium (Nopaline synthase), der Ubiquitin Promotor, Promotoren vakuolärer ATPase Untereinheiten oder der Promotor eines Prolin-reichen Proteins aus Weizen (Weizen WO 9113991)

20 Weiterhin insbesondere zu nennen sind Promotoren, die eine blatt-spezifische Expression gewährleisten. Zu nennen sind der Promotor der cytosolischen FBPase aus Kartoffel (WO9705900), der SSU Promotor (small subunit) der Rubisco (Ribulose-1,5-bisphosphat 25 carboxylase) oder der ST-LSI Promotor aus Kartoffel (Stockhaus et al., EMBO J. 8 (1989), 2445-245).

Weitere geeignete Promotoren sind beispielsweise 30 spezifische Promotoren für Knollen, Speicherwurzeln oder Wurzeln, wie beispielsweise der Patatin Promotor Klasse I (B33), der Promotor des Cathepsin D Inhibitors aus Kartoffel, der Promotor der Stärke Synthase (GBSS1) oder der Sporamin Promotor,

35 fruchtspezifische Promotoren, wie beispielsweise der frucht-spezifische Promotor aus Tomate (EP409625),

fruchtreifung-spezifische Promotoren, wie beispielsweise der fruchtreifung-spezifische Promotor aus Tomate (WO 9421794),

40 blütenspezifische Promotoren, wie beispielsweise der Phytoen Synthase Promotor (WO9216635) oder der Promotor des P-rr Gens (WO9822593) oder

45 spezifische Plastiden- oder Chromoplasten-Promotoren, wie beispielsweise der RNA-Polymerase Promotor (WO9706250) oder

12

Auch der Promotor der Phosphoribosylpyrophosphat Amidotransferase aus Glycine max (siehe auch Genbank Accession Nummer U87999) oder ein anderer Nodien-spezifischer Promotor wie in EP 249676 können vorteilhaft verwendet werden.

5

Prinzipiell können alle natürlichen Promotoren mit ihren Regulationssequenzen wie die oben genannten für das erfindungsgemäße Verfahren verwendet werden. Darüberhinaus können auch synthetische Promotoren vorteilhaft verwendet werden.

10

Beispielhaft kann die pflanzliche Expressionskassette in ein Derivat des Transformationsvektors pBin-19 mit 35s Promotor (Bevan, M., Nucleic Acids Research 12: 8711-8721 (1984)) eingebaut werden. Abbildung 2 zeigt ein Derivat des Transformationsvektors pBin -19 mit samenspezifischem Legumin B4-Promotor.

Die Expressionskassette kann beispielsweise einen samenspezifischen Promotor (bevorzugt den Phaseolin-Promotor (US 5504200), den USP- (Baumlein, H. et al., Mol. Gen. Genet. 20 (1991) 225 (3), 459-467), den Bce4-Gen Promotor aus Brassica (WO 9113980) oder LEB4-Promotor (Fiedler und Conrad, 1995)), das LEB4-Signalpeptid, das zu exprimierende Gen und ein ER-Retentionssignal enthalten.

25 Die Herstellung einer Expressionskassette erfolgt beispielsweise durch Fusion eines geeigneten Promotors mit einer geeigneten HGPT-DNA Sequenz und vorzugsweise einer zwischen Promotor und HGPT-DNA-Sequenz inserierten DNA, die für ein chloroplasten-spezifisches Transitpeptid kodiert, sowie einem Polyadenylierungssignal nach gängigen Rekombinations- und Klonierungstechniken, wie sie beispielsweise in T. Maniatis, E.F. Fritsch und J. Sambrook, Molecular Cloning: A Laboratory Manual, Cold Spring Harbor Laboratory, Cold Spring Harbor, NY (1989) sowie in T.J. Silhavy, M.L. Berman und L.W. Enquist, Experiments with 30 Gene Fusions, Cold Spring Harbor Laboratory, Cold Spring Harbor, NY (1984) und in Ausubel, F.M. et al., Current Protocols in Molecular Biology, Greene Publishing Assoc. and Wiley-Interscience 35 (1987) beschrieben sind.

40 Insbesondere bevorzugt sind Sequenzen, die ein Targeting in den Plastiden gewährleisten.

Es können auch Expressionskassetten verwendet werden, deren DNA-Sequenz beispielsweise für ein HGPT-Fusionsprotein kodiert, wobei ein Teil des Fusionsproteins ein Transitpeptid ist, das die Translokation des Polypeptides steuert. Bevorzugt sind für 45 die Chloroplasten spezifische Transitpeptide, welche nach Trans-

lokation des HGPT-Gens in die Chloroplasten vom HGPT-Teil enzymatisch abgespalten werden. Insbesondere bevorzugt ist das Transitpeptid, das von der plastidären Nicotiana tabacum Transketolase oder einem anderen Transitpeptid (z.B. dem Transitpeptid 5 der kleinen Untereinheit der Rubisco oder der Ferredoxin NADP Oxidoreduktase als auch der Isopentenylpyrophosphat Isomerase-2) oder dessen funktionellem Äquivalent abgeleitet ist.

Besonders bevorzugt sind DNA-Sequenzen von drei Kassetten des 10 Plastiden-Transitpeptids der plastidären Transketolase aus Tabak in drei Leserastern als KpnI/BamHI Fragmente mit einem ATG-Codon in der NcoI Schnittstelle:

pTP09

15

KpnI_GGTACCATGGCGTCTTCTTCTCACTCTCTCAAGCTATCCTCTCGTTCTGTC
CCTCGCCATGGCTCTGCCTCTTCTCAACTTCCCTTCTTCTCACTTTCCGGCCTAA
ATCCAATCCAATATCACCAACCTCCGCCCGTACTCCTCTCCGCCGCCGCCGTG
TAAGGTACCGGGGATT CGTGCCTCAGCTGCAACCGAAACCATA GAGAAA ACTGAGACTGCGGGGA

20 TCC_BamHI

pTP10

KpnI_GGTACCATGGCGTCTTCTTCTCACTCTCTCAAGCTATCCTCTCGTTCTGTC
25 CCTCGCCATGGCTCTGCCTCTTCTCAACTTCCCTTCTTCTCACTTTCCGGCCTAA
ATCCAATCCAATATCACCAACCTCCGCCCGTACTCCTCTCCGCCGCCGCCGTG
TAAGGTACCGGGGATT CGTGCCTCAGCTGCAACCGAAACCATA GAGAAA ACTGAGACTGCGCTG
GATCC_BamHI

30 pTP11

KpnI_GGTACCATGGCGTCTTCTTCTCACTCTCTCAAGCTATCCTCTCGTTCTGTC
CCTCGCCATGGCTCTGCCTCTTCTCAACTTCCCTTCTTCTCACTTTCCGGCCTAA
ATCCAATCCAATATCACCAACCTCCGCCCGTACTCCTCTCCGCCGCCGCCGTG
35 TAAGGTACCGGGGATT CGTGCCTCAGCTGCAACCGAAACCATA GAGAAA ACTGAGACTGCGGGG
ATCC_BamHI

Die inserierte Nukleotid-Sequenz kodierend für eine HGPT kann synthetisch hergestellt oder natürlich gewonnen sein oder eine 40 Mischung aus synthetischen und natürlichen DNA-Bestandteilen enthalten, sowie aus verschiedenen heterologen HGPT-Genabschnitten verschiedener Organismen bestehen. Im allgemeinen werden synthetische Nukleotid-Sequenzen mit Kodons erzeugt, die von Pflanzen bevorzugt werden. Diese von Pflanzen bevorzugten 45 Kodons können aus Kodons mit der höchsten Proteinhäufigkeit bestimmt werden, die in den meisten interessanten Pflanzenspezies exprimiert werden. Bei der Präparation einer Expressionskassette

können verschiedene DNA-Fragmente manipuliert werden, um eine Nukleotid-Sequenz zu erhalten, die zweckmäßigerweise in der korrekten Richtung liest und die mit einem korrekten Leseraster ausgestattet ist. Für die Verbindung der DNA-Fragmente mit einander können an die Fragmente Adaptoren oder Linker angesetzt werden.

Zweckmäßigerweise können die Promotor- und die Terminator-Regionen in Transkriptionsrichtung mit einem Linker oder Poly-linker, der eine oder mehrere Restriktionsstellen für die Insertion dieser Sequenz enthält, versehen werden. In der Regel hat der Linker 1 bis 10, meistens 1 bis 8, vorzugsweise 2 bis 6 Restriktionsstellen. Im allgemeinen hat der Linker innerhalb der regulatorischen Bereiche eine Größe von weniger als 100 bp, häufig weniger als 60 bp, mindestens jedoch 5 bp. Der Promotor kann sowohl nativ bzw. homolog als auch fremdartig bzw. heterolog zur Wirtspflanze sein. Die Expressionskassette beinhaltet in der 5'-3'-Transkriptionsrichtung den Promotor, eine DNA-Sequenz die für ein HGPT-Gen codiert und eine Region für die transkriptionale Termination. Verschiedene Terminationsbereiche sind gegeneinander beliebig austauschbar.

Ferner können Manipulationen, die passende Restriktionsschnittstellen bereitstellen oder die überflüssige DNA oder Restriktionschnittstellen entfernen, eingesetzt werden. Wo Insertionen, Deletionen oder Substitutionen wie z.B. Transitionen und Transversionen in Frage kommen, können *in vitro*-Mutagenese, "primer-repair", Restriktion oder Ligation verwendet werden. Bei geeigneten Manipulationen, wie z.B. Restriktion, "chewing-back" oder Auffüllen von Überhängen für "bluntends", können komplementäre Enden der Fragmente für die Ligation zur Verfügung gestellt werden.

Bevorzugte Polyadenylierungssignale sind pflanzliche Poly-adenylierungssignale, vorzugsweise solche, die im wesentlichen T-DNA-Polyadenylierungssignale aus Agrobacterium tumefaciens, insbesondere des Gens 3 der T-DNA (Octopin Synthase) des Ti-Plasmids pTiACH5 entsprechen (Gielen et al., EMBO J. 3 (1984), 835 ff) oder funktionelle Äquivalente.

Vorzugsweise wird die fusionierte Expressionskassette, die für ein HGPT-Gen kodiert, in einen Vektor, beispielsweise pBin19, kloniert, der geeignet ist, Agrobacterium tumefaciens zu transformieren. Mit einem solchen Vektor transformierte Agrobakterien können dann in bekannter Weise zur Transformation von Pflanzen, insbesondere von Kulturpflanzen, wie z.B. von Tabakpflanzen, verwendet werden, indem beispielsweise verwundete Blätter oder

Blattstücke in einer Agrobakterienlösung gebadet und anschließend in geeigneten Medien kultiviert werden. Die Transformation von Pflanzen durch Agrobakterien ist unter anderem bekannt aus F.F. White, Vectors for Gene Transfer in Higher Plants; in Transgenic Plants, Vol. 1, Engineering and Utilization, herausgegeben von S.D. Kung und R. Wu, Academic Press, 1993, S. 15-38. Aus den transformierten Zellen der verwundeten Blätter bzw. Blattstücke können in bekannter Weise transgene Pflanzen regeneriert werden, die ein in die Expressionskassette integriertes Gen für die Expression eines HGPT-Gens enthalten.

Die erfindungsgemäßen Nukleinsäurekonstrukte können zur Herstellung von genetisch veränderten Organismen verwendet werden. Die Herstellung der genetisch veränderten Organismen erfolgt 15 durch Transformation der Wirtsorganismen, im folgenden auch Ausgangsorganismen bezeichnet, mit einem das HGPT-Gen enthaltenden Konstrukt.

Unter Ausgangs- oder Wirtsorganismen werden prokaryontische oder 20 eukaryontische Organismen, wie beispielsweise Mikroorganismen, Moose oder Pflanzen verstanden. Bevorzugte Mikroorganismen sind Bakterien, Hefen, Algen oder Pilze.

Bevorzugte Bakterien sind Bakterien der Gattung Escherichia, 25 Erwinia, Agrobacterium, Flavobacterium, Alcaligenes oder Cyanobakterien der Gattung Synechocystis.

Bevorzugte Hefen sind Candida, Saccharomyces, Hansenula oder Pichia.

30 Bevorzugte Pilze sind Aspergillus, Trichoderma, Ashbya, Neurospora, Fusarium oder weitere in Indian Chem Engr. Section B. Vol 37, No 1,2 (1995) auf Seite 15, Tabelle 6 beschriebene Pilze.

35 Bevorzugte Algen sind Grünalgen, wie beispielsweise Algen der Gattung Haematococcus, Phaeodactylum tricornatum, Volvox oder Dunaliella.

Die Erfindung betrifft einen genetisch veränderten Organismus, 40 wobei die genetische Veränderung die Genexpression einer erfindungsgemäßen Nukleinsäure gegenüber einem Wildtyp

für den Fall, daß der Ausgangsorganismus eine erfindungsgemäße Nukleinsäure enthält, erhöht oder

45 für den Fall, daß der Ausgangsorganismus eine erfindungsgemäße Nukleinsäure nicht enthält, verursacht.

16

Die transgenen Organismen, enthaltend das erfindungsgemäße HGPT-Gen sind in der Lage Homogentisatderivate und Phytylpyrophosphat-Derivate in 2-Methyl-Phytylhydrochinonderivate und/oder Homogen-tisatderivate und Geranyl-Geranyl-pyrophosphatderivate in 5 2-Methyl-geranylgeranylhydrochinonderivate zu überführen.

Diese Organismen können beispielsweise zur vorstehend beschriebenen Biotransformation verwendet werden.

10 Transgene Organismen, enthaltend ein exogenes erfindungsgemäßes HGPT-Gen, die bereits als Ausgangsorganismen die Biosynthesegene zur Herstellung von Vitamin E besitzen, wie beispielsweise Pflanzen oder weitere photosynthetisch aktive Organismen wie beispielsweise Cyanobakterien, Moose oder Algen, weisen einen 15 erhöhten Gehalt an Tocopherolen und/oder Tocotrienolen im Vergleich zum jeweiligen Wildtyp auf.

Die Erfindung betrifft daher einen solchen erfindungsgemäßen, genetisch veränderten Organismus, der gegenüber dem Wildtyp 20 einen erhöhten Vitamin E-Gehalt aufweist.

Die vorliegende Erfindung betrifft ferner die Verwendung der erfindungsgemäßen HGPT oder der erfindungsgemäßen HGPT-Gene zur Herstellung von Vitamin E in transgenen Organismen.

25 Erfindungsgemäße, genetisch veränderte Organismen, vorzugsweise Pflanzen die gegenüber dem Wildtyp einen erhöhten Vitamin E-Gehalt aufweisen können zur Herstellung von Vitamin E verwendet werden.

30 Daher betrifft die vorliegende Erfindung auch Verfahren zur Herstellung von Vitamin E indem man einen erfindungsgemäßen genetisch veränderte Organismus, vorzugsweise eine erfindungs-gemäß genetisch veränderte Pflanze, der gegenüber dem Wildtyp 35 einen erhöhten Vitamin E-Gehalt aufweist kultiviert, den Organismus erntet und die Vitamin-E-Verbindungen anschließend aus dem Organismus isoliert.

Von Menschen und Tieren verzehrbarer erfindungsgemäße, genetisch 40 veränderte Pflanzen mit erhöhtem Vitamin-E-Gehalt können auch beispielsweise direkt oder nach an sich bekannter Aufbereitung als Nahrungsmittel oder Futtermittel verwendet werden.

Zur Herstellung von Organismen mit einem erhöhten Vitamin 45 E-Gehalt (Tocopherole, und/oder Tocotrienole) im Vergleich zum Wildtyp werden in einer bevorzugten Ausführungsform Pflanzen

17

als Ausgangsorganismen und dementsprechend auch als genetisch veränderte Organismen verwendet.

Bevorzugte Pflanzen sind beispielsweise Tagetes, Sonnenblume,
5 Arabidopsis, Tabak, Roter Pfeffer, Soja, Tomate, Aubergine, Paprika, Möhre, Karotte, Kartoffel, Mais, Salate und Kohlarten, Getreide, Alfalfa, Hafer, Gerste, Roggen, Weizen, Triticale, Hirse, Reis, Luzerne, Flachs, Baumwolle, Hanf, Brassicaceen wie beispielsweise Raps oder Canola, Zuckerrübe, Zuckerrohr, Nuß- und 10 Weinspezies oder Holzgewächse wie beispielsweise Espe oder Eibe.

Besonders bevorzugt sind Arabidopsis thaliana, Tagetes erecta, Brassica napus, Nicotiana tabacum, Canola, Kartoffeln sowie Ölsaaten, wie beispielsweise Soja.

15 Die Erfindung betrifft weiterhin ein Verfahren zur Herstellung von genetisch veränderten Organismen in dem man eine erfindungsgemäße Nukleinsäure oder ein erfindungsgemäßes Nukleinsäurekonstrukt in das Genom des Ausgangsorganismus einführt.

20 Zur Transformation eines Wirtsorganismus, wie beispielsweise einer Pflanze, mit einer für eine HGPT kodierenden DNA wird eine Expressionskassette als Insertion in einen rekombinanten Vektor eingebaut, dessen Vektor-DNA vorzugsweise zusätzliche 25 funktionelle Regulationssignale, beispielsweise Sequenzen für Replikation oder Integration enthalten kann.

Geeignete Vektoren für Pflanzen sind unter anderem in "Methods in Plant Molecular Biology and Biotechnology" (CRC Press), Kap. 6/7, 30 S. 71-119 (1993) beschrieben.

Unter Verwendung der oben zitierten Rekombinations- und Klonierungstechniken können die Expressionskassetten in geeignete Vektoren kloniert werden, die ihre Vermehrung, beispielsweise in 35 *E. coli*, ermöglichen. Geeignete Klonierungsvektoren sind u.a. pBR332, pUC-Serien, M13mp-Serien und pACYC184. Besonders geeignet sind binäre Vektoren, die sowohl in *E. coli* als auch in Agrobakterien replizieren können.

40 Ein weiterer Gegenstand der Erfindung betrifft die Verwendung einer Expressionskassette enthaltend eine DNA-Sequenz SEQ-ID Nr. 1 oder eine mit dieser hybridisierende DNA-Sequenz zur Transformation von Pflanzen, -zellen, -geweben oder Pflanzenteilen. Vorzugsweise ist Ziel der Verwendung die Erhöhung des 45 Gehaltes an Tocopherolen und/oder Tocotrienolen der Pflanze.

Dabei kann je nach Wahl des Promotors die Expression spezifisch in den Blättern, in den Samen, Blütenblättern oder anderen Teilen der Pflanze erfolgen. Solche transgenen Pflanzen, deren Vermehrungsgut, sowie deren Pflanzenzellen, -gewebe oder -teile 5 sind ein weiterer Gegenstand der vorliegenden Erfindung.

Die Expressionskassette kann darüberhinaus auch zur Transformation von Bakterien, Cyanobakterien, Hefen, filamentösen Pilzen, Moosen und Algen mit dem Ziel einer Erhöhung des Gehaltes 10 an Tocopherolen und/oder Tocotrienolen eingesetzt werden.

Die Übertragung von Fremdgenen in das Genom einer Pflanze wird als Transformation bezeichnet. Es werden dabei die beschriebenen Methoden zur Transformation und Regeneration von Pflanzen aus 15 Pflanzengeweben oder Pflanzenzellen zur transienten oder stabilen Transformation genutzt. Geeignete Methoden sind die Protoplastentransformation durch Polyethylenglykol-induzierte DNA-Aufnahme, das biolistische Verfahren mit der Genkanone – die sogenannte particle bombardment Methode, die Elektroporation, die Inkubation 20 trockener Embryonen in DNA-haltiger Lösung, die Mikroinjektion und der durch Agrobacterium vermittelte Gentransfer. Die genannten Verfahren sind beispielsweise in B. Jenes et al., Techniques for Gene Transfer, in: Transgenic Plants, Vol. 1, Engineering and Utilization, herausgegeben von S.D. Kung und R. Wu, Academic 25 Press (1993), 128-143 sowie in Potrykus, Annu. Rev. Plant Physiol. Plant Molec. Biol. 42 (1991), 205-225) beschrieben. Vorzugsweise wird das zu exprimierende Konstrukt in einen Vektor kloniert, der geeignet ist, Agrobacterium tumefaciens zu transformieren, beispielsweise pBin19 (Bevan et al., Nucl. Acids Res. 30 12 (1984), 8711).

Mit einer Expressionskassette transformierte Agrobakterien können ebenfalls in bekannter Weise zur Transformation von Pflanzen verwendet werden, z.B. indem verwundete Blätter oder Blattstücke in 35 einer Agrobakterienlösung gebadet und anschließend in geeigneten Medien kultiviert werden.

Erhöhung des Gehaltes an Tocopherolen oder Tocotrienolen bedeutet im Rahmen der vorliegenden Erfindung die künstlich erworbene 40 Fähigkeit einer erhöhten Biosyntheseleistung dieser Verbindungen durch funktionelle Überexpression eines erfindungsgemäßen HGPT-Gens in der Pflanze gegenüber der nicht gentechnisch modifizierten Pflanze.

19

Dabei kann sowohl der Gehalt an Tocopherolen oder Tocotrienolen gesteigert werden. Vorzugsweise wird der Gehalt an Tocopherolen gesteigert. Aber es ist auch möglich unter bestimmten Bedingungen vorzugsweise den Gehalt an Tocotrienolen zu steigern.

5

Der Biosyntheseort von Tocopherolen beispielsweise ist unter anderem das Blattgewebe, so daß eine blattspezifische Expression des HGPT-Gens sinnvoll ist. Es ist jedoch naheliegend, daß die Tocopherol-Biosynthese nicht auf das Blattgewebe beschränkt sein 10 muß, sondern auch in allen übrigen Teilen der Pflanze - besonders in fetthaltigen Samen - gewebespezifisch erfolgen kann.

Darüberhinaus ist eine konstitutive Expression des exogenen HGPT-Gens von Vorteil. Andererseits kann aber auch eine induzierbare 15 Expression wünschenswert erscheinen.

Die Wirksamkeit der Expression des transgen exprimierten HGPT-Gens kann beispielsweise *in vitro* durch Sproßmeristemvermehrung ermittelt werden. Zudem kann eine in Art und Höhe veränderte 20 Expression des HGPT-Gens und deren Auswirkung auf die Tocopherol-Biosyntheseleistung an Testpflanzen in Gewächshausversuchen getestet werden.

Gegenstand der Erfindung sind außerdem transgene Pflanzen, trans-25 formiert mit einer Expressionskassette enthaltend ein erfindungsgemäßes HGPT-Gen, sowie transgene Zellen, Gewebe, Teile und Vermehrungsgut solcher Pflanzen.

Bevorzugt sind dabei, wie vorstehend erwähnt, transgene Pflanzen, 30 wie beispielsweise Tagetes, Sonnenblume, Arabidopsis, Tabak, Roter Pfeffer, Soja, Tomate, Aubergine, Paprika, Möhre, Karotte, Kartoffel, Mais, Salate und Kohlarten, Getreide, Alfalfa, Hafer, Gerste, Roggen, Weizen, Triticale, Hirse, Reis, Luzerne, Flachs, Baumwolle, Hanf, Brassicaceen wie beispielsweise Raps oder 35 Canola, Zuckerrübe, Zuckerrohr, Nuß- und Weinspezies oder Holzgewächse wie beispielsweise Espe oder Eibe

Pflanzen im Sinne der Erfindung sind mono- und dikotyle Pflanzen.

40 Gegenstand der Erfindung sind weiterhin weitere photosynthetisch aktive Organismen transformiert mit einer Expressionskassette enthaltend ein erfindungsgemäßes HGPT-Gen.

Durch Überexpression der für eine erfindungsgemäße HGPT 45 kodierenden Gensequenz in einer Pflanze wird zusätzlich zum erhöhten Vitamin E-Gehalt eine erhöhte Resistenz gegenüber Inhibitoren der HGPT erreicht.

20

Der Erfindung betrifft daher einen erfindungsgemäßen genetisch veränderten Organismus, vorzugsweise eine erfindungsgemäß genetisch veränderte Pflanze die gegenüber Inhibitoren der Homogentisatphytyltransferase eine Resistenz aufweist.

5

Durch die vorliegende Erfindung gelingt es beispielsweise in transgenen Pflanzen die Aktivität der Homogentisatphytyltransferase (HGPT) durch Überexpression des erfindungsgemäßen HGPT-Gens zu erhöhen. Dies kann prinzipiell durch Expression homologer oder heterologer HGPT-Gene erreicht werden.

In Beispiel 1 wird erstmals die Klonierung einer HGPT-DNA-Sequenz (SEQ-ID Nr. 1) aus *Synechocystis spec. PCC 6803* beschrieben. Um eine Plastidenlokalisierung zu gewährleisten wird der HGPT-15 Nukleotidsequenz aus *Synechocystis* eine Transitsignalsequenz (Abb. 1-4) vorangestellt.

Das durch die zusätzliche Expression des HGPT-Gens nun vermehrte zur Verfügung stehende 2-Methyl-Phytylhydrochinon bzw. 2-Methyl-20 Geranylgeranylhydrochinon wird weiter in Richtung Tocopherole und Tocotrienol umgesetzt (Abbildung 5).

Messungen an HGPT *Synechocystis* knock out Mutanten ergaben bezüglich des Gehaltes an Tocopherolen eine drastische Abnahme. 25 Dies belegt den direkten Einfluß der plastidären pflanzlichen HGPT auf die Synthese von Tocopherolen und Tocotrienolen.

Weitere Gegenstände der Erfindung sind:

30 - Verfahren zur Transformation einer Pflanze dadurch gekennzeichnet, daß man Expressionskassetten enthaltend ein erfindungsgemäßes HGPT-Gen in eine Pflanzenzelle oder Protoplasten von Pflanzen einbringt und diese zu ganzen Pflanzen regeneriert.

35

- Verwendung des erfindungsgemäßes HGPT-Gen zur Herstellung von Pflanzen mit erhöhtem Gehalt an Tocopherolen und/oder Tocotrienolen durch Expression einer HGPT DNA-Sequenz in Pflanzen.

40

Die Erfindung wird durch die nun folgenden Beispiele erläutert, ist aber nicht auf diese beschränkt:

45 Allgemeine Bedingungen:
Sequenzanalyse rekombinanter DNA

21

Die Sequenzierung rekombinanter DNA-Moleküle erfolgte mit einem Laserfluoreszenz-DNA-Sequenzer der Firma Licor (Vertrieb durch MWG Biotech, Ebersbach) nach der Methode von Sanger (Sanger et al., Proc. Natl. Acad. Sci. USA 74 (1977), 5463-5467).

5

Beispiel 1

Klonierung der Homogentisatphytyltransferase aus *Synechocystis* spec. PCC 6803.

10 Die DNA kodierend für den ORF slr1736 wurde mittels polymerase chain reaction (PCR) aus *Synechocystis* spec. PCC 6803 gemäß der Methode nach Crispin A. Howitt (BioTechniques 21:32-34, July 1996) unter Verwendung eines sense spezifischen Primers (slr17365' Abbildung 8, SEQ ID NO. 3) und eines antisense
15 spezifischen Primers (slr17363', Abbildung 9, SEQ ID NO. 4) amplifiziert.

Die PCR Bedingungen waren die folgenden:
Die PCR erfolgte in einem 50 µl Reaktionsansatz in dem enthalten
20 war:

- 5 µl einer *Synechocystis* spec. PCC 6803 Zellsuspension
- 0,2 mM dATP, dTTP, dGTP, dCTP
- 1,5 mM Mg (OAc)₂
- 25 - 5 µg Rinderserum-Albumin
- 40 pmol slr17365'
- 40 pmol slr17363'
- 15 µl 3,3× rTth DNA Polymerase XLPuffer (PE Applied Biosystems)
- 30 - 5 U rTth DNA Polymerase XL (PE Applied Biosystems)

Die PCR wurde unter folgenden Zyklus Bedingungen durchgeführt:

- Schritt 1: 5 Minuten 94°C (Denaturierung)
- 35 Schritt 2: 3 Sekunden 94°C
- Schritt 3: 2 Minuten 48°C (Annealing)
- Schritt 4: 2 Minuten 72°C (Elongation)
- 35 Wiederholungen der Schritte 2-4
- Schritt 5: 10 Minuten 72°C (Post-Elongation)
- 40 Schritt 6: 4°C (Warteschleife)

Das Amplikon wurde unter Verwendung von Standardmethoden in den PCR Klonierungsvektor pGEM-T (Promega) kloniert. Die Identität des erzeugten Amplikons wurde durch Sequenzierung unter Verwendung des M13F (-40) Primers bestätigt.
45

Beispiel 2
Erzeugung einer slr1736 Knock out Mutante.

Ein DNA Konstrukt zur Erzeugung einer Deletionsmutante des ORF
5 slr1736 in Synechocystis spec. PCC 6803 wurde unter Anwendung
von Standard Klonierungstechniken erzeugt.

Der Vektor pGEM-T/slr1736 wurde unter Verwendung des Restriktionsenzyms HpaI verdaut. Durch diesen Verdau wird ein 348 Bp
10 umfassendes internes Fragment des slr1736 deletiert. In die HpaI Schnittstellen wurde anschließend die Aminoglycosid-3' Phosphotransferase des Transposons Tn903 kloniert. Dazu wurde das Tn903 als EcoR1 Fragment aus dem Vektor pUC4k (Vieira, J und Messing, J., Gene:19, 259-268, 1982) isoliert, die überstehenden Enden des
15 Restriktionsverdaus nach Standardmethoden in glatte Enden überführt und in den HpaI geschnittenen Vektor pGEM-T/slr1736 ligiert. Der Ligationsansatz wurde zur Transformation von *E.coli* X11 blue Zellen verwendet. Transformanden wurden durch Verwendung von Kanamycin und Ampicillin selektioniert. Ein rekombinantes
20 Plasmid (pGEM-T/slr1736::tn903, siehe Abb. 6) wurde isoliert und zur Transformation von Synechocystis spec. PCC 6803 gemäß der Methode nach Williams (Methods Enzymol. 167:776-778, 1987) eingesetzt.

25 Abbildung 6 zeigt ein Konstrukt zur Knock-out Mutagense des ORF slr1736 in Synechocystis spec. PCC 6803.

Synechocystis spec. PCC 6803 Transformanden wurden selektioniert auf Kanamycin haltigem (km) BG-11 Festmedium (Castenholz, Methods 30 in Enzymology, 68-93, 1988) bei 28°C und 30 µmol Photonen × (m² × s)⁻¹. Vier unabhängige Knock out Mutanten konnten nach fünf Selektionsrunden (Passagen von Einzelkolonien auf frisches BG-11 km Medium) erzeugt werden.

35 Der vollständige Verlust des slr1736 Endogens bzw. der Austausch gegen die rekombinante slr1736::tn903 DNA, wurde durch PCR Analysen bestätigt.

Beispiel 3
40 Vergleich der Tocopherolproduktion in Synechocystis spec. PCC 6803 Wildtypzellen und den erzeugten Knock out Mutanten des ORF slr1736

Die auf den BG-11 km Agarmedium kultivierten Zellen der vier
45 unabhängigen Synechocystis spec. PCC 6803 Knock out Mutanten des ORF slr1736 sowie untransformierte Wildtypzellen wurden zum Animpfen von Flüssigkulturen verwendet. Diese Kulturen wurden bei

23

28°C und 30 µmol Photonen × (m² × s)⁻¹ (30 µE) für ca. 3 Tage kultiviert. Nach Bestimmung der OD₇₃₀ der einzelnen Kulturen, wurde die OD₇₃₀ aller Kulturen durch entsprechende Verdünnungen mit BG-11 (Wildtypen) bzw. BG-11 km (Mutanten) synchronisiert.

5 Diese auf Zelldichte synchronisierten Kulturen wurden zum Animpfen von drei Kulturen pro Mutante bzw. der Wildtypkontrollen verwendet. Die biochemischen Analysen konnten somit unter Verwendung von jeweils drei unabhängig gewachsenen Kulturen einer Mutante und der entsprechenden Wildtypen durchgeführt werden.

10 Die Kulturen wurden bis zu einer optischen Dichte von OD₇₃₀=0,3 angezogen. Das Medium der Zellkultur wurde durch zweimalige Zentrifugation bei 14000 rpm in einer Eppendorf Tischzentrifuge entfernt. Der daran anschließende Aufschluß der Zellen erfolgte durch viermalige Inkubation im Eppendorfschüttler bei 30°C,

15 1000 rpm in 100 % Methanol für 15 Minuten, wobei die jeweils erhaltenen Überstände vereinigt wurden. Weitere Inkubations- schritte ergaben keine weitere Freisetzung von Tocopherolen oder Tocotrienolen.

20 Um Oxidation zu vermeiden, wurden die erhaltenen Extrakte direkt nach der Extraktion mit Hilfe einer Waters Alliance 2690 HPLC-Anlage analysiert. Tocopherole und Tocotrienole wurden über eine reverse Phase Säule(ProntoSil 200-3-C30, Bischoff) mit einer mobilen Phase von 100 % Methanol getrennt und anhand von 25 Standards (Merck) identifiziert. Als Detektionssystem diente die Fluoreszenz der Substanzen (Anregung 295 nm, Emission 320 nm), die mit Hilfe eines Jasco Fluoreszensdetektors FP 920 nachgewiesen wurde.

30 In den *Synechocystis* spec. PCC 6803 knock out Mutanten des ORF slr1736 konnten keine Tocopherole gefunden werden. Tocopherole wurden jedoch in den *Synechocystis* spec. PCC 6803 Wildtypzellen gemessen.

35 Der Verlust der Fähigkeit zur Produktion von Tocopherolen innerhalb der knock out Mutanten des ORF slr 1736 im Vergleich zu den *Synechocystis* spec. PCC 6803 Wildtypzellen zeigt, daß das Gen slr1736 für eine Homogentisatphytyltransferase kodiert.

40 Beispiel 4
Funktionelle Charakterisierung der Homogentisatphytyltransferase aus *Synechocystis* spec. PCC6803 durch heterologe Expression in *E.coli*.

45 Das hypothetische Protein slr1736 aus *Synechocystis* spec. PCC 6803 konnte durch funktionelle Expression in *E.coli* als Homogen-tisatphytyltransferase identifiziert werden.

Das aus *Synechocystis* spec. PCC 6803 amplifizierte Gen slr1736 wurde im korrekten Leserahmen in den Expressionsvektor pQE-30 (Qiagen) subkloniert. Die zur Amplifikation des OFR slr1736 aus *Synechocystis* spec. PCC 6803 verwendeten Primer slr17365' bzw. 5' slr17363' (SEQ.-ID Nr. 2 und 3) waren so konstruiert, daß an das 5' Ende und das 3' Ende des Amplikons BamH1 Restriktionsschnittstellen addiert wurden, siehe SEQ.-ID Nr. 1. Das slr1736 Fragment wurde unter Verwendung dieser flankierenden BamH1 Restriktions-schnittstellen aus dem rekombinanten Plasmid pGEM-T/slr1736 isoliert und unter Anwendung von Standardmethoden in einen BamHI geschnittenen pQE-30 ligiert. Der Ligationsansatz wurde zur Transformation von M15 *E.coli* Zellen verwendet und Kanamycin und Ampicillin resistente Transformanden wurden analysiert. Die Kanamycin Resistenz wird durch das in den M15 Zellen enthaltene pREP-4 Plasmid vermittelt. Ein rekombinantes Plasmid (pQE-30/slr1736) welches das slr1736 Fragment in der richtigen Orientierung trug, wurde isoliert. Die Identität und Orientierung des Inserts wurde durch Sequenzierung bestätigt.

20 Das rekombinante Plasmid pQE-30/slr1736 wurde zur Transformation von M15 *E.coli* Zellen verwendet, um rekombinantes slr1736 Protein zu erzeugen. Unter Verwendung einer aus der Transformation hervorgegangenen Kolonie wurde eine Übernachtkultur in Luria Broth Medium mit 200 µg/ml Ampicillin (Amp) und 50 µg/ml Kanamycin (Km) 25 angeimpft. Ausgehend von dieser Kultur wurde am nächsten Morgen eine 100 ml Luria Broth Kultur (Amp/Km) angeimpft. Diese Kultur wurde bei 28°C auf einem Schüttelinkubator bis zum erreichen einer OD₆₀₀:0,35-0,4 inkubiert. Anschließend wurde die Produktion des rekombinanten Proteins durch Zugabe von 0,4 mM Isopropyl- 30 β-D-thiogalaktopyranosid (IPTG) induziert. Die Kultur wurde für weitere 3 Stunden bei 28°C geschüttelt und die Zellen anschließend durch Zentrifugation bei 8000 g pelletiert.

Das Pellet wurde in 600 µl Lysispuffer (ca. 1-1,5 ml /g Pellet 35 Naßgewicht, 10 mM HEPES KOH pH 7,8, 5 mM Dithiothreitol (DTT), 0,24 M Sorbitol) resuspendiert. Anschließend wurde PMSF (Phenyl-methylsulfonat) zu einer Endkonzentration von 0,15 mM beigegeben und der Ansatz für 10 Minuten auf Eis gestellt. Der Aufschluß der Zellen erfolgte durch einen 10 Sekunden Ultraschall-Puls unter 40 Verwendung eines Ultraschallstabes. Nach Zugabe von Triton X100 (Endkonzentration 0,1 %) wurde die Zellsuspension für 30 Minuten auf Eis inkubiert. Der Ansatz wurde anschließend für 30 Minuten bei 25000 xg abzentrifugiert und der Überstand zum Assay eingesetzt.

Die Aktivitätsbestimmung der Homogentisatphytyltransferase erfolgt durch Nachweis von radioaktiv markierten 2-Methyl-phytylhydrochinon als Reaktionsprodukt.

5 Dazu wurden 235 µl des Enzyms (ca. 300-600 µg) zusammen mit 35 µl Phytyl-Pyrophosphat und 50 µl (1,2 nmol) ^3H -Homogentisinsäure in folgendem Reaktionspuffer : 100 µl (250mM) Tricine-NaOH pH 7,6, 100 µl (1,25 mM) Sorbitol, 10 µl (50 mM) MgCl₂ und 20 µl (250 mM) Ascorbat für 4 Stunden bei 25°C inkubiert. Die Tritium markierte 10 Homogentisinsäure liegt in einer ethanolischen Lösung mit 1 mg Ascorbat/ml vor. Davon werden 50 µl eingeengt und der Puffer so- wie das Enzym und das Phytyl-Pyrophosphat hinzugegeben.

Das Abstoppen der Reaktion erfolgte durch zweimalige Extraktion 15 des Ansatzes mit Ethylacetat. Die Ethylacetatphasen wurden eingeengt und die Rückstände in Methanol aufgenommen und auf eine Dünnschicht-Platte zur chromatographischen Trennung der Substanzen aufgetragen (feste Phase: HPTLC-Platten:Kieselgel 60 F₂₅₄ (Merk), flüssige Phase:Toluol). Der Nachweis des radio- 20 aktiv markierten Reaktionsproduktes erfolgt durch Verwendung eines Phosphoimagers.

Diese Experimente bestätigten, daß es sich bei dem durch das Gen slr1736 (SEQ-ID Nr.1) aus Synechocystis spec. PCC 6803 kodierte 25 Protein um eine Homogentisatphytyltransferase handelt, da es die enzymatische Aktivität zur Bildung von 2-Methyl-phytylhydrochinon aus Homogentisate und Phytyl-Pyrophosphat besitzt.

Beispiel 5

30 Herstellung von Expressionskassetten enthaltend das HGPT-Gen

Transgene Pflanzen wurden erzeugt, die die Homogentisatphytyl-transferase aus Synechocystis spec. PCC 6803 zum einen unter Kontrolle des konstitutiven 35S-Promotor des CaMV (Blumenkohl- 35 mosaikvirus) (Franck et al., Cell 21: 285-294, 1980) und zum anderen unter Kontrolle des samenspezifischen Promotors des Legumin Gens aus Vicia faba (Kafatos et al., Nuc. Acid. Res., 14(6):2707-2720, 1986) exprimieren. Die Grundlage des zur konstitutiven Expression der Homogentisatphytyltransferase aus 40 Synechocystis spec. PCC 6803 erzeugten Plasmides war der pBinAR-TkTp-9 (Ralf Badur, Dissertation Universität Göttingen, 1998). Dieser Vektor ist ein Derivat des pBinAR (Höfgen und Willmitzer, Plant Sci. 66: 221-230, 1990) und enthält den 35S-Promotor des CaMV (Blumenkohlmosaikvirus) (Franck et al., 1980) das 45 Terminationssignal des Octopin-Synthase Gens (Gielen et al., EMBO J. 3: 835-846, 1984) sowie die für das Transitpeptid der Nicotiana tabacum plastidären Transketolase kodierenden DNA

26

Sequenz. Die unter Berücksichtigung des korrekten Leserasters erfolgte Klonierung der Homogentisatphytyltransferase aus *Synechocystis spec. PCC 6803* in diesen Vektor, erzeugt eine Translationsfusion der Homogentisatphytyltransferase mit dem 5 plastidären Transitpeptid. Dadurch erfolgt ein Transport des Transgens in die Plastiden.

Zur Erstellung dieses Plasmides wurde das Gen *slr1736* unter Verwendung der flankierenden BamHI Restriktionsschnittstellen aus 10 dem Plasmid pGEM-T/*slr1736* isoliert. Dieses Fragment wurde unter Anwendung von Standardmethoden in einen BamHI geschnittenen pBinAR-TkTp-9 ligiert (siehe Abbildung. 1) Dieses Plasmid (pBinAR-TkTp-9/*slr1736*) wurde zur Erzeugung transgener *Nicotiana tabacum* Pflanzen verwendet.

15 Fragment A (529 bp) in Abbildung 1 beinhaltet den 35S-Promotor des CaMV (Nukleotide 6909 bis 7437 des Blumenkohlmosaikvirus), Fragment B (245bp) Fragment kodiert für das Transitpeptid der *Nicotiana tabacum* Transketolase, Fragment C (944Bp) kodiert ORF 20 *slr1736* aus *Synechocystis spec. PCC 6803*, Fragment D (219Bp) kodiert für das Terminationssignal des Octopin-Synthase Gens.

Zur Erzeugung eines Plasmides, welches die samenspezifische Expression der Homogentisatphytyltransferase aus *Synechocystis spec. PCC 6803* in Pflanzen ermöglicht, wurde der samenspezifische Promotor des Legumin B4 Gens (Kafatos et al., Nuc. Acid. Res., 14(6):2707-2720, 1986) verwendet. Aus dem Plasmid pCR-Script/lePOCS wurde das 2,7 Kb Fragment des Legumin B4 Gen Promoters unter Verwendung der den Promotor 5' flankierenden 30 EcoR1 und der 3' flankierenden Kpn1 Schnittstellen isoliert. Das Plasmid pBinAR-TkTp-9/*slr1736* wurde ebenfalls mit den Restriktionsenzymen EcoR1 und Kpn1 behandelt. Dies hatte zur Folge, daß der 35S-Promotor des CaMV aus diesem Plasmid herausgetrennt wurde. Der Promotor des Legumin Gens wurde anschließend 35 als EcoR1/Kpn1 Fragment in diesen Vektor kloniert, wodurch ein Plasmid erzeugt wurde, welches die Expression des Gen *slr1736* unter die Kontrolle dieses samenspezifischen Promotors stellte, siehe Abbildung 2 . Dieses Plasmid (pBinARleP-TkTp-9/*slr1736*) wurde zur Erzeugung transgener *Nicotiana tabacum* Pflanzen ver- 40 wendet.

Fragment A (2700 bp) in Abbildung 2 beinhaltet den Promotor des Legumin B4 Gens aus *Vicia faba*, Fragment B (245bp) kodiert für das Transitpeptid der *Nicotiana tabacum* Transketolase, Fragment C 45 (944Bp) kodiert für den ORF *slr1736* aus *Synechocystis spec. PCC 6803*, Fragment D (219Bp) für das Terminationssignal des Octopin-Synthase Gens.

Erzeugung von DNA Konstrukten zur Expression der Homogentisatphytyltransferase aus *Synechocystis* spec. PCC 6803 in *A.thaliana* und *B.napus*.

5 Zur Herstellung von chimären DNA Konstrukten zur Erzeugung trans-
gener *A.thaliana* bzw. *B.napus* Pflanzen, die die Homogentisat-
phytyltransferase aus *Synechocystis* spec. PCC 6803 exprimieren,
wurden die Vektoren pPTVkan35S-IPP-Tp-90CS bzw. pPTVkanLeP-IPP-
Tp-10NOS verwendet. Diese Vektoren sind Derivate des pGPTVkan
10 (D.Becker, E. Kemper, J. Schell, R. Masterson. *Plant Molecular
Biology* 20: 1195-1197, 1992) denen das uidA Gen deletiert wurde.
Stattdessen enthält der pPTVkan35S-IPP-Tp-90CS den 35S-Promotor
des CaMV (Blumenkohlmosaikvirus) (Franck et al., 1980) die
Sequenz kodierend für das Transitpeptid der *A.thaliana* plastiden-
15 spezifischen Isopentenylpyrophosphat Isomerase-2 (IPP-2) (Badur,
unveröffentlicht) und das Terminationssignal des Octopin-Synthase
Gens (Gielen et al., 1984)

Der Vektor pPTVkanLeP-IPP-Tp-10nos enthält den samenspezifischen
20 Promotor des Legumin B4 Gens (Kafatos et al., Nuc. Acid.
Res., 14(6):2707-2720, 1986), ebenfalls die Sequenz kodierend
für das Transitpeptid der *A.thaliana* plastiden-spezifischen
Isopentenyl-pyrophosphat Isomerase-2 (IPP-2) (Badur, unver-
öffentlicht). und das Terminationssignal der Nopalinsynthase aus
25 *A.tumefaciens* (Depicker et al., J. Mol. Appl. Genet. 1, 561-73,
1982).

Die DNA Moleküle kodierend für den ORF slr1736 aus *Synechocystis*
spec. PCC 6803 wurden als BamHI Fragmente mit durch die
30 T4-Polymerase aufgefüllten stumpfen Enden in die Vektoren
pPTVkan35S-IPP-Tp-90CS (Abb.3) bzw. pPTVkanLeP-IPP-Tp-10nos
(Abb.4) kloniert, wodurch eine Translationsfusion mit dem Trans-
itpeptid der IPP-2 erzeugt wurde. Somit konnte ein Import der
Homogentisatphytyltransferase in die Plastiden gewährleistet
35 werden.

Fragment A (529 bp) in Abbildung 3 beinhaltet den 35S-Promotor
des CaMV (Nukleotide 6909 bis 7437 des Blumenkohlmosaikvirus).
Fragment B (205bp) Fragment kodierend für das Transitpeptid
40 der *A.thaliana* Isopentenylpyrophosphat-Isomerase-2. Fragment C
(944 bp) ORF slr1736 aus *Synechocystis* spec. PCC 6803. Fragment D
(219Bp) Terminationssignal des Octopin-Synthase Gens.

Fragment A (2700 bp) in Abbildung 4 beinhaltet den Promotor
45 des Legumin B4 Gens aus *Vicia faba*, Fragment B (206bp) Fragment
kodierend für das Transitpeptid der *A.thaliana* Isopentenylpyro-
phosphat-Isomerase-2., Fragment C (944Bp) kodiert für den ORF

slr1736 aus *Synechocystis* spec. PCC 6803. Fragment D (272Bp)
für das Terminationssignal des Nopalin-Synthase Gens.

Beispiel 6

5 Herstellung transgener *Arabidopsis thaliana* Pflanzen

Wildtyp *Arabidopsis thaliana* Pflanzen (Columbia) wurden mit dem *Agrabacterium tumefaciens* Stamm (GV3101 [pMP90]) auf Grundlage einer modifizierten Vacuumfiltrationsmethode transformiert

10 (Steve Clough und Andrew Bent. *Floral dip: a simplified method for Agrobacterium mediated transformation of A.thaliana*. Plant J 16(6):735-43, 1998; der Bechtold, N. Ellis, J. und Pelletier, G., in: *Planta Agrobacterium-mediated gene transfer by infiltration of adult Arabidopsis thaliana plants*. CRAcad Sci Paris, 1993,

15 1144(2):204-212). Die verwendeten *Agrobacterium tumefaciens* Zellen waren im Vorfeld mit den Plasmiden pPTVkan35SIPP-Tp9/slr1736 bzw. pPTVkanLePIPP-Tp9/slr1736 (Abbildung 3 und 4) transformiert worden.

20 Samen der Primärtransformanden wurden auf Grundlage der Antibiotikaresistenz selektioniert. Antibiotika resistente Keimlinge wurden in Erde gepflanzt und als vollentwickelte Pflanzen zur biochemischen Analyse verwendet.

25 Beispiel 7

Herstellung transgener *Brassica napus* Pflanzen

Die Herstellung transgener Raps Pflanzen orientierte sich an einem Protokoll von Bade, J.B. und Damm, B. (in *Gene Transfer to Plants*, Potrykus, I. und Spangenberg, G., eds, Springer Lab Manual, Springer Verlag, 1995, 30-38), in welchem auch die Zusammensetzung der verwendeten Medien und Puffer angegeben ist.

Die Transformationen erfolgten mit dem *Agrobacterium tumefaciens* Stamm GV3101 [pMP90]. Zur Transformation wurden die Plasmide pPTVkan35SIPP-Tp9/slr1736 bzw. pPTVkanLePIPP-Tp10/slr1736 verwendet (Abbildung 3 und 4). Samen von *Brassica napus* var. Westar wurden mit 70 % Ethanol (v/v) oberflächensteril gemacht, 10 Minuten bei 55°C in Wasser gewaschen, in 1 %iger Hypochlorit-Lösung (25 % v/v Teepol, 0,1 % v/v Tween 20) für 20 Minuten inkubiert und sechsmal mit steriles Wasser für jeweils 20 Minuten gewaschen. Die Samen wurden drei Tage auf Filterpapier getrocknet und 10-15 Samen in einem Glaskolben mit 15 ml Keimungsmedium zur Keimung gebracht. Von mehreren Keimlingen (ca. 10 cm groß) wurden die Wurzeln und Apices entfernt und die verbleibenden Hypokotyle in ca. 6 mm lange Stücke geschnitten. Die so gewonnenen ca. 600 Explantate wurden 30 Minuten mit 50 ml Basalmedium gewaschen und

in einem 300 ml Kolben überführt. Nach Zugabe von 100 ml Kallusinduktionsmedium wurden die Kulturen für 24 Stunden bei 100 U/min inkubiert.

5 Vom Agrobacterium Stamm wurde eine Übernachtkultur bei 29°C in Luria Broth-Medium mit Kanamycin (20 mg/l) angesetzt, davon 2 ml in 50 ml Luria Broth-Medium ohne Kanamycin für 4 Stunden bei 29°C bis zu einer OD₆₀₀ von 0,4-0,5 inkubiert. Nach der Pelletierung der Kultur bei 2000 U/min für 25 min wurde das Zellpellet in
10 25 ml Basalmedium resuspendiert. Die Konzentration der Bakterien in der Lösung wurde durch Zugabe von weiterem Basalmedium auf eine OD₆₀₀ von 0,3 eingestellt.

Aus den Raps-Explanten wurde das Kallus-Induktionsmedium mit
15 sterilen Pipetten entfernt, 50 ml Agrobakterium-Lösung hinzugefügt, vorsichtig gemischt und für 20 min inkubiert. Die Agrobakterien-Suspension wurde entfernt, die Raps-Explante für 1 min mit 50 ml Kallus-Induktionsmedium gewaschen und anschließend 100 ml Kallus-Induktionsmedium hinzugefügt. Die Co-Kultivierung
20 wurde für 24 h auf einem Rotiationsschüttler bei 100 U/min durchgeführt. Die Co-Kultivierung wurde durch Wegnahme des Kallus-Induktionsmediums gestoppt und die Explante zweimal für jeweils 1 min mit 25 ml und zweimal für 60 min mit jeweils 100 ml Waschmedium bei 100 U/min gewaschen. Das Waschmedium mit den Explanten
25 wurde in 15 cm Petrischalen überführt und das Medium mit sterilen Pipetten entfernt.

Zur Regeneration wurden jeweils 20-30 Explante in 90 mm Petrischalen überführt, welche 25 ml Sproß-Induktionsmedium mit
30 Kanamycin enthielten. Die Petrischalen wurden mit 2 Lagen Leukopor verschlossen und bei 25 °C und 2000 lux bei Photoperioden von 16 Stunden Licht/ 8 Stunden Dunkelheit inkubiert. Alle 12 Tage wurden die sich entwickelnden Kalli auf frische Petrischalen mit Sproß-Induktionsmedium umgesetzt. Alle weiteren
35 Schritte zur Regeneration ganzer Pflanzen wurden wie von Bade, J.B und Damm, B. (in: Gene Transfer to Plants, Potrykus, I. und Spangenberg, G., eds, Springer Lab Manual, Springer Verlag, 1995, 30-38) beschrieben durchgeführt.

40 Beispiel 8

Herstellung transgener *Nicotiana tabacum* Pflanzen.

Zehn ml YEB-Medium mit Antibiotikum (5 g/l Rinder-Extrakt, 1 g/l Hefe-Extrakt, 5 g/l Pepton, 5 g/l Saccharose und 2 mM MgSO₄)
45 wurden mit einer Kolonie von *Agrobacterium tumefaciens* beimpft und über Nacht bei 28°C kultiviert. Die Zellen wurden 20 min bei 4°C, 3500 U/min in einer Tischzentrifuge pelletiert und danach in

30

frischem YEB-Medium ohne Antibiotika unter sterilen Bedingungen resuspendiert. Die Zellsuspension wurde für die Transformation eingesetzt.

5 Die Wildtyp-Pflanzen aus Sterilkultur wurden durch vegetative Replikation erhalten. Dazu wurde nur die Spitze der Pflanze abgeschnitten und auf frisches 2MS-Medium in ein steriles Einweckglas überführt. Vom Rest der Pflanze wurden die Haare auf der Blattoberseite und die Mittelrippen der Blätter entfernt. Die Blätter
10 wurden mit einer Rasierklinge in etwa 1cm² große Stücke geschnitten. Die Agrobakterienkultur wurde in eine kleine Petrischale überführt (Durchmesser 2 cm). Die Blattstücke wurden kurz durch diese Lösung gezogen und mit der Blattunterseite auf 2MS-Medium in Petrischalen (Durchmesser 9 cm) gelegt, so daß sie das
15 Medium berührten. Nach zwei Tagen im Dunkeln bei 25°C wurden die Explantate auf Platten mit Kallusinduktionsmedium überführt und in der Klimakammer auf 28°C temperiert. Das Medium mußte alle 7-10 Tage gewechselt werden. Sobald sich Kalli bildeten, wurden die Explantate in sterile Einweckgläser auf Sproßinduktionsmedium
20 mit Claforan (0,6 % BiTec-Agar (g/v), 2,0 mg/l Zeatinribose, 0,02 mg/l Naphtylessigsäure, 0,02 mg/l Gibberelinsäure, 0,25 g/ml Claforan, 1,6 % Glukose (g/v) und 50 mg/l Kanamycin) überführt. Nach etwa einem Monat trat Organogenese ein und die gebildeten Sprosse konnten abgeschnitten werden. Die Kultivierung der
25 Sprosse wurde auf 2MS-Medium mit Claforan und Selektionsmarker durchgeführt. Sobald sich ein kräftiger Wurzelballen gebildet hatte, konnten die Pflanzen in Pikiererde getopft werden.

Beispiel 9

30 Charakterisierung der transgenen Pflanzen.

Um zu bestätigen, daß durch die Expression der Homogentisatphytyltransferase aus *Synechocystis spec. PCC 6803* die Vitamin E Biosynthese in den transgenen Pflanzen beeinflußt wird, werden
35 die Tocopherol- und Tocotrienol-Gehalte in Blätter und Samen der mit den beschriebenen Konstrukten transformierten Pflanzen (*Arabidopsis thaliana*, *Brassica napus* und *Nicotiana tabacum*) analysiert. Dazu werden die transgenen Pflanzen im Gewächshaus kultiviert und Pflanzen die das Gen kodierend für die Homogen-
40 tisatphytyltransferase aus *Synechocystis spec. PCC 6803* exprimieren auf Northern-Ebene analysiert. In Blättern und Samen dieser Pflanzen wird der Tocopherolgehalt und der Tocotrienolgehalt ermittelt. In allen Fällen ist die Tocopherol- bzw. Tocotrienol-Konzentration in transgenen Pflanzen, die zusätzlich eine
45 erfundungsgemäße Nukleinsäure exprimieren, im Vergleich zu nicht transformierten Pflanzen erhöht.

Patentansprüche

1. Protein, das eine enzymatische Aktivität zur Umwandlung von
5 Homogentisat und Phytol-Pyrophosphat in 2-Methyl-Phytolhydro-
chimon aufweist.
2. Protein nach Anspruch 1, enthaltend die Aminosäuresequenz
SEQ ID NO. 2 oder eine von dieser Sequenz durch Substitution,
10 Insertion oder Deletion von Aminosäuren abgeleitete Sequenz,
die eine Homologie von mindestens 20 % auf Aminosäureebene
mit der Sequenz SEQ ID NO. 2 aufweist.
3. Nukleinsäure, codierend ein Protein gemäß einem der
15 Ansprüche 1 oder 2.
4. Nukleinsäure gemäß Anspruch 3, codierend ein Protein aus
Pflanzen, Cyanobakterien, Moose oder Algen.
- 20 5. Nukleinsäure nach Anspruch 3, dadurch gekennzeichnet, daß
sie aus der in SEQ ID NO 1 dargestellten Sequenz besteht.
6. Nukleinsäurekonstrukt, enthaltend eine Nukleinsäure gemäß
einem der Ansprüche 3 bis 5, die mit einem oder mehreren
25 Regulationssignalen funktionell verknüpft sind, die die
Transkription und Translation in prokaryontischen oder
eukaryontischen Organismen gewährleisten.
7. Nukleinsäurekonstrukt nach Anspruch 6, dadurch gekenn-
zeichnet, daß die Regulationssignale einen oder mehrere
Promotoren enthalten, die die Transkription und Translation
in prokaryontischen oder eukaryontischen Organismen gewähr-
leisten.
- 35 8. Genetisch veränderter Organismus, wobei die genetische
Veränderung die Genexpression einer Nukleinsäure gemäß einem
der Ansprüche 3 bis 5 gegenüber einem Wildtyp
für den Fall, daß der Ausgangsorganismus eine Nukleinsäure
40 gemäß einem der Ansprüche 3 bis 5 enthält, erhöht oder
für den Fall, daß der Ausgangsorganismus eine Nukleinsäure
gemäß einem der Ansprüche 3 bis 5 nicht enthält, verursacht.

32

9. Genetisch veränderter Organismus nach Anspruch 8, dadurch gekennzeichnet, daß der genetisch veränderte Organismus gegenüber dem Wildtyp einen erhöhten Vitamin E-Gehalt aufweist.
- 5 10. Genetisch veränderter Organismus nach Anspruch 8, dadurch gekennzeichnet, daß der genetisch veränderte Organismus gegenüber Inhibitoren der Homogentisatphytyltransferase eine Resistenz aufweist.
- 10 11. Genetisch veränderter Organismus nach einem der Ansprüche 8 bis 10, dadurch gekennzeichnet, daß man als Organismus einen eukaryontischen Organismus verwendet.
- 15 12. Genetisch veränderter Organismus nach Anspruch 11, dadurch gekennzeichnet, daß man als eukaryontischen Organismus eine Pflanze verwendet.
13. Verwendung eines genetisch veränderten Organismus nach einem 20 der Ansprüche 8 bis 12 zur Herstellung von Vitamin E oder zur Biotransformation von Homogentisatderivaten und Phytyl-Pyro-phosphat-Derivaten in 2-Methyl-Phytylhydrochinonderivate oder Homogentisatderivaten und Geranyl-Geranyl-Pyrophosphat-derivaten in 2-Methyl-geranylgeranylhydrochinonderivate.
- 25 14. Verfahren zur Herstellung von genetisch veränderten Organismen gemäß einem der Ansprüche 8 bis 12, dadurch gekennzeichnet, daß man eine Nukleinsäure gemäß einem der Ansprüche 3 bis 5 oder ein Nukleinsäurekonstrukt gemäß Anspruch 6 oder 7 in das Genom des Ausgangsorganismus einführt.
- 30 15. Verwendung der Nukleinsäure gemäß einem der Ansprüche 3 bis 5 oder der Nukleinsäurekonstrukte gemäß Anspruch 6 oder 7 zur 35 Herstellung von genetisch veränderten Organismen.
16. Verwendung der Nukleinsäure gemäß einem der Ansprüche 3 bis 5 zur Expression in Organismen.
- 40 17. Verfahren zur Herstellung von Vitamin E, dadurch gekennzeich-45 net, daß man Homogentisatderivate und Phytyl-Pyrophosphat-Derivate in 2-Methyl-Phytylhydrochinonderivate oder Homogen-tisatderivate und Geranyl-Geranyl-Pyrophosphatderivate in 2-Methyl-geranylgeranylhydrochinonderivate in Gegenwart eines Proteins gemäß einem der Ansprüche 1 oder 2 überführt.

33

18. Verfahren nach Anspruch 17, dadurch gekennzeichnet, daß man einen Organismus gemäß einem der Ansprüche 8 bis 12 kulti-viert, den Organismus erntet und die Vitamin-E-Verbindungen anschließend aus dem Organismus isoliert.
- 5 19. Verfahren zur Biotransformation, dadurch gekennzeichnet, daß man Homogentisatderivate und Phytyl-Pyrophosphat-Derivate in 2-Methyl-Phytylhydrochinonderivate oder Homogentisatderivate und Geranyl-Geranyl-Pyrophosphatderivate in 2-Methyl-geranyl-geranylhydrochinonderivate in Gegenwart eines Proteins gemäß 10 einem der Ansprüche 1 oder 2 überführt.
- 15 20. Verfahren nach Anspruch 19, dadurch gekennzeichnet, daß das Protein in einem Organismus, in freier oder in immobilisier-ter Form vorliegt.
21. Verwendung des Proteins nach Anspruch 1 oder 2 als Homogen-tisatphytyltransferase.
- 20 22. Verwendung des Proteins nach Anspruch 1 oder 2 zur Umwandlung von Homogentisatderivaten und Phytyl-Pyrophosphat-Derivaten in 2-Methyl-Phytylhydrochinonderivate oder Homogentisat-derivaten und Geranyl-Geranyl-Pyrophosphatderivaten in 2-Methyl-geranylgeranylhydrochinoderivate.
- 25 23. Verwendung des Proteins nach Anspruch 1 oder 2 oder der Nukleinsäure nach einem der Ansprüche 3 bis 5 zur Herstellung von Vitamin E.
- 30 24. Verwendung des Proteins nach Anspruch 1 oder 2 oder der Nukleinsäure nach einem der Ansprüche 3 bis 5 zur Herstellung von Vitamin E in transgenen Organismen.
- 35 25. Verwendung des Proteins nach Anspruch 1 oder 2 oder der Nukleinsäure nach einem der Ansprüche 3 bis 5 zur Herstellung von Vitamin E in transgenen Pflanzen.
26. Verwendung des Proteins nach Anspruch 1 oder 2 oder der Nukleinsäure nach einem der Ansprüche 3 bis 5 zur Herstellung von Antikörpern.
- 40 27. Verwendung des Proteins nach Anspruch 1 oder 2 oder der Nukleinsäure nach einem der Ansprüche 3 bis 5 als herbizides Target zum Auffinden von Inhibitoren der Homogentisatphytyl-transferase.

34

28. Verfahren zum Auffinden von Inhibitoren der Homogentisatphytyltransferase, dadurch gekennzeichnet, daß man die enzymatische Aktivität der Homogentisatphytyltransferase in Gegenwart einer chemischen Verbindung misst und bei
5 Erniedrigung der enzymatischen Aktivität im Vergleich zur nicht gehemmten Aktivität die chemische Verbindung einen Inhibitor darstellt.

29. Herbizide Wirkstoffe, erhältlich durch einen Verfahren gemäß
10 Anspruch 28.

15

20

25

30

35

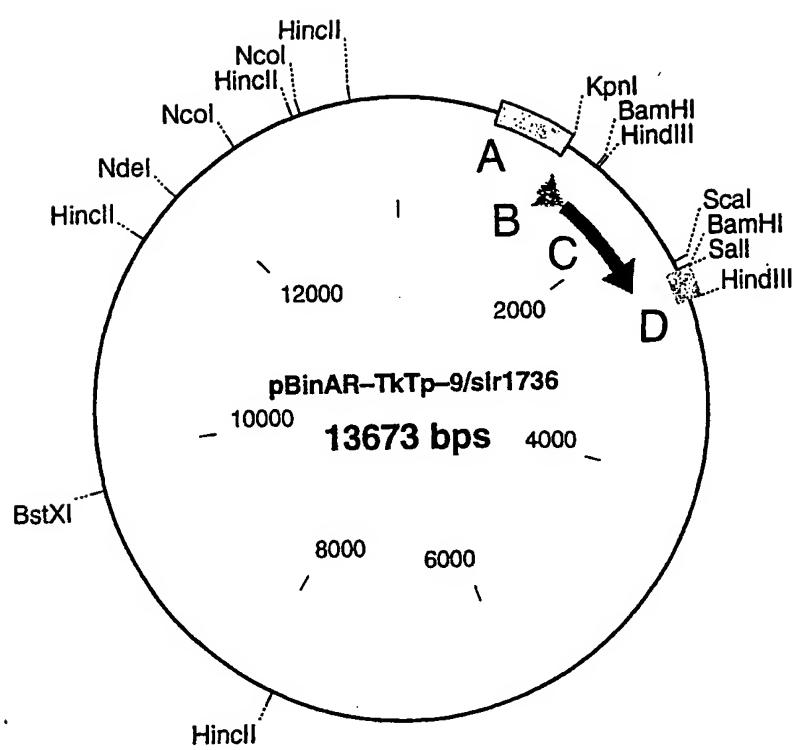
40

45

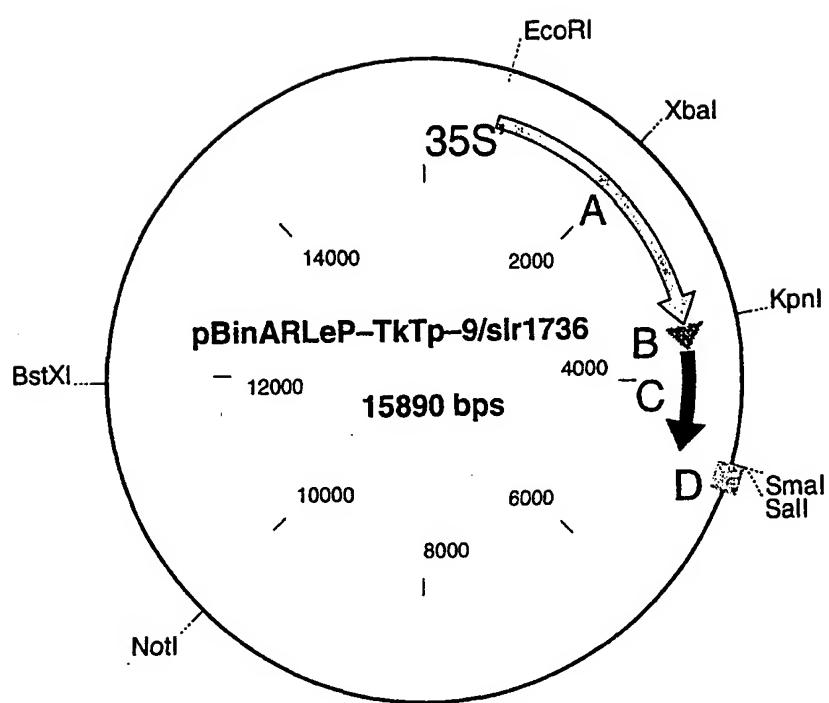
2

| | | | |
|---|-----|-----|-----|
| Val Gly Leu Cys Gly Val Ala Ser Leu Ala Ile Ala Trp Gly Leu Gly | | | |
| 100 | 105 | 110 | |
| ctc tgg ctg ggg cta acg gtg ggc att agt ttg att att ggc acg gcc | 384 | | |
| Leu Trp Leu Gly Leu Thr Val Gly Ile Ser Leu Ile Ile Thr Ala | | | |
| 115 | 120 | 125 | |
| tat tcg gtg ccg cca gtg agg tta aag cgc ttt tcc ctg ctg gcg gcc | 432 | | |
| Tyr Ser Val Pro Pro Val Arg Leu Lys Arg Phe Ser Leu Leu Ala Ala | | | |
| 130 | 135 | 140 | |
| ctg tgt att ctg acg gtg cgg gga att gtg gtt aac ttg ggc tta ttt | 480 | | |
| Leu Cys Ile Leu Thr Val Arg Gly Ile Val Val Asn Leu Gly Leu Phe | | | |
| 145 | 150 | 155 | |
| tta ttt ttt aga att ggt tta ggt tat ccc ccc act tta ata acc ccc | 528 | | |
| Leu Phe Phe Arg Ile Gly Leu Gly Tyr Pro Pro Thr Leu Ile Thr Pro | | | |
| 160 | 165 | 170 | 175 |
| atc tgg gtt ttg act tta ttt atc tta gtt ttc acc gtg gcg atc gcc | 576 | | |
| Ile Trp Val Leu Thr Leu Phe Ile Leu Val Phe Thr Val Ala Ile Ala | | | |
| 180 | 185 | 190 | |
| att ttt aaa gat gtg cca gat atg gaa ggc gat cgg caa ttt aag att | 624 | | |
| Ile Phe Lys Asp Val Pro Asp Met Glu Gly Asp Arg Gln Phe Lys Ile | | | |
| 195 | 200 | 205 | |
| caa act tta act ttg caa atc ggc aaa caa aac gtt ttt cgg gga acc | 672 | | |
| Gln Thr Leu Thr Leu Gln Ile Gly Lys Gln Asn Val Phe Arg Gly Thr | | | |
| 210 | 215 | 220 | |
| tta att tta ctc act ggt tgt tat tta gcc atg gca atc tgg ggc tta | 720 | | |
| Leu Ile Leu Leu Thr Gly Cys Tyr Leu Ala Met Ala Ile Trp Gly Leu | | | |
| 225 | 230 | 235 | |
| tgg gcg gct atg cct tta aat act gct ttc ttg att gtt tcc cat ttg | 768 | | |
| Trp Ala Ala Met Pro Leu Asn Thr Ala Phe Leu Ile Val Ser His Leu | | | |
| 240 | 245 | 250 | 255 |
| tgc tta tta gcc tta ctc tgg tgg cgg agt cga gat gta cac tta gaa | 816 | | |
| Cys Leu Leu Ala Leu Leu Trp Trp Arg Ser Arg Asp Val His Leu Glu | | | |
| 260 | 265 | 270 | |
| agc aaa acc gaa att gct agt ttt tat cag ttt att tgg aag cta ttt | 864 | | |
| Ser Lys Thr Glu Ile Ala Ser Phe Tyr Gln Phe Ile Trp Lys Leu Phe | | | |
| 275 | 280 | 285 | |
| ttc tta gag tac ttg ctg tat ccc ttg gct ctg tgg tta cct aat ttt | 912 | | |
| Phe Leu Glu Tyr Leu Leu Tyr Pro Leu Ala Leu Trp Leu Pro Asn Phe | | | |
| 290 | 295 | 300 | |

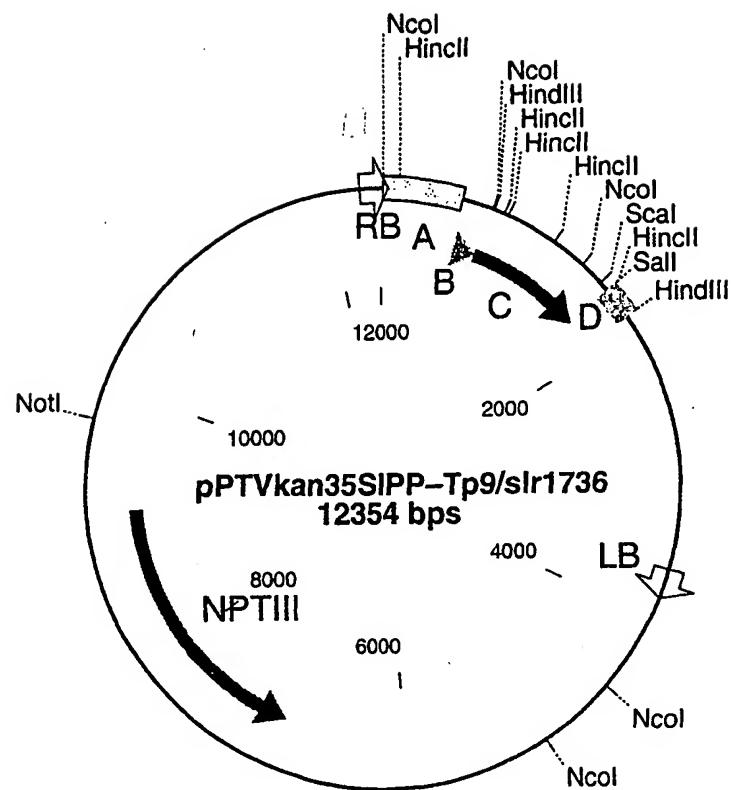
Figure 1



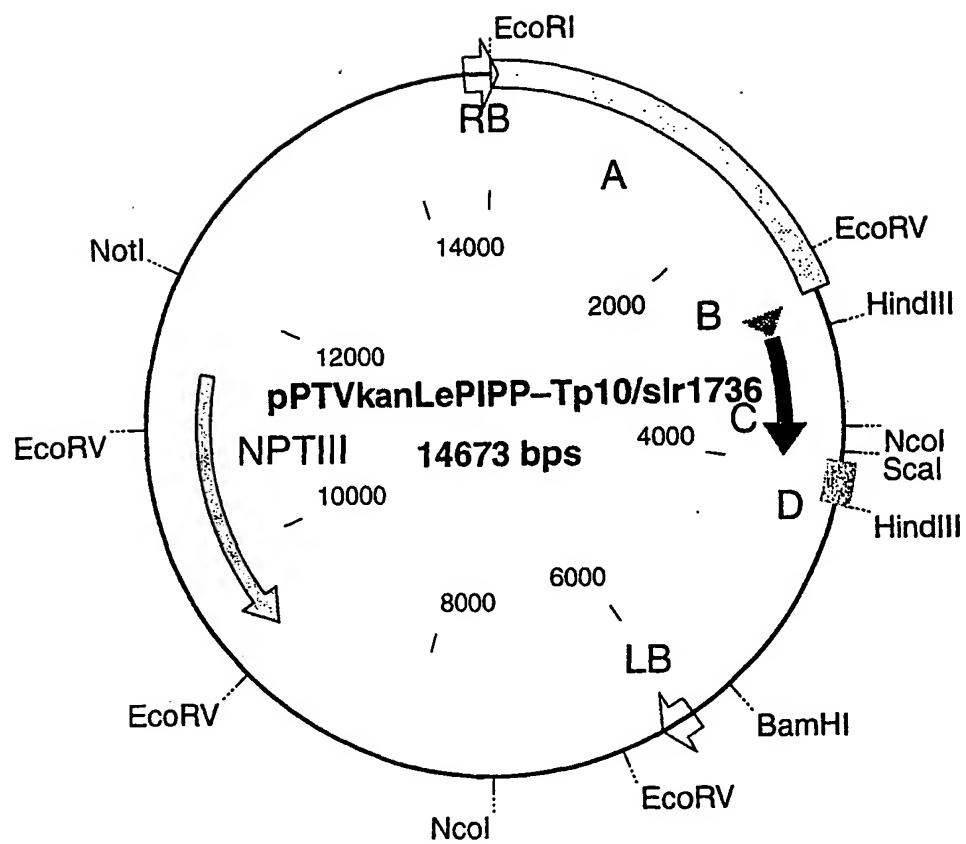
Figur 2



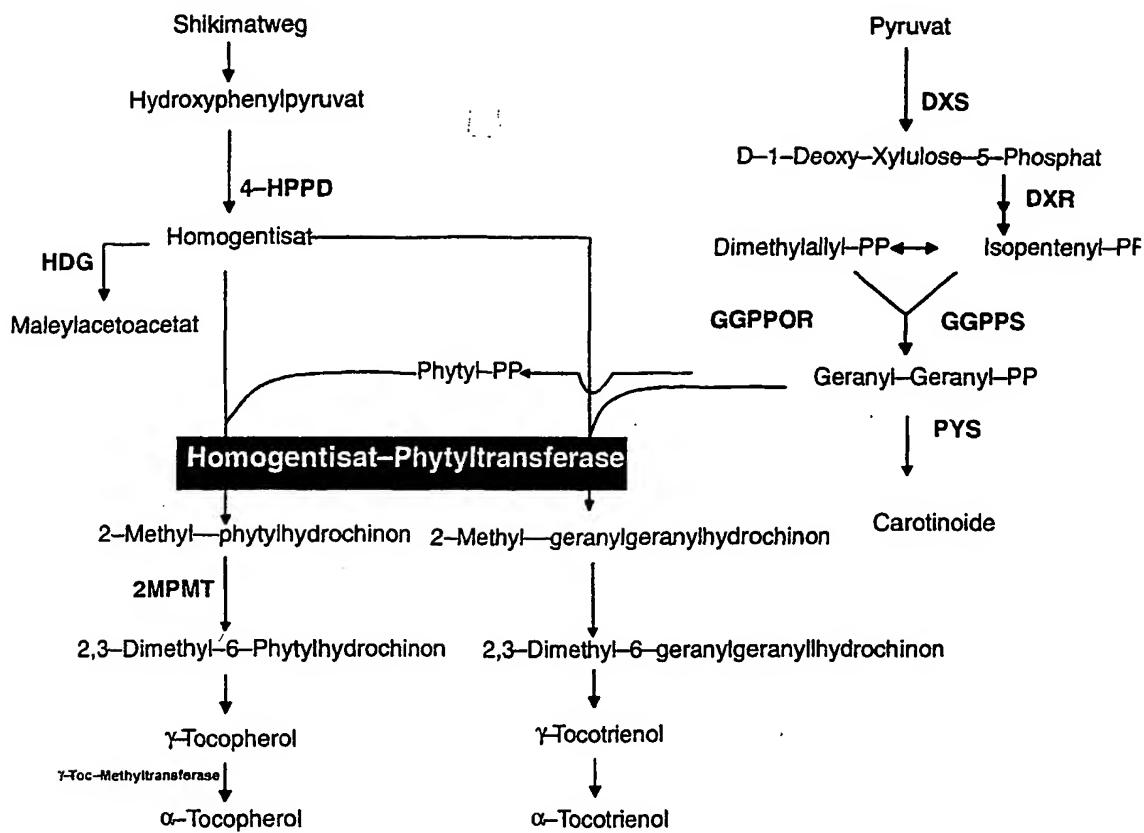
Figur 3



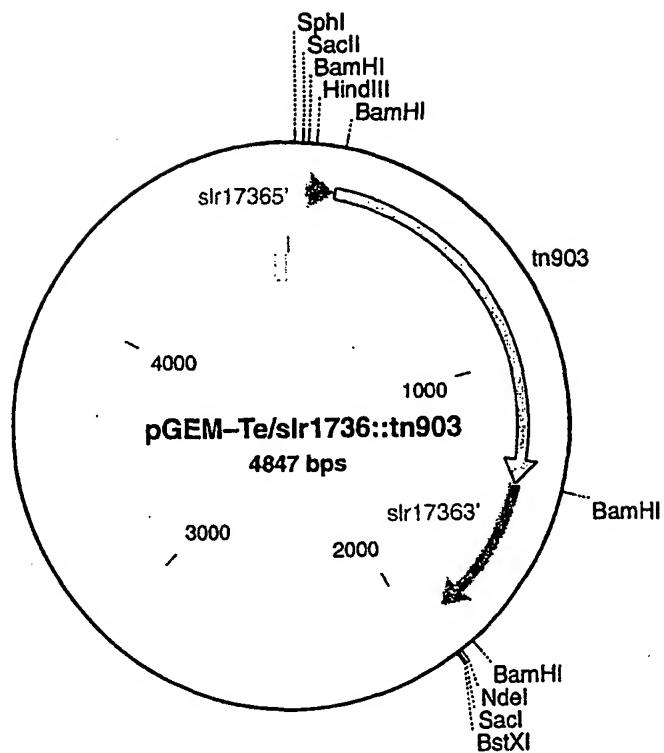
Figur 4



Figur 5



Figur 6



Figur 7

Sequenz Beschreibung: slr1736

Sequenz Charakteristiken:

Länge: 944 Bp

Typ: Nukleinsäure

Topologie: linear

Beschreibung: ORF des hypothetischen Proteins slr1736 aus *Synecocystis spec. PCC 6803*

Großbuchstaben: Sequenz des ORF slr1736

Kleinbuchstaben: durch PCR addierte BamHI Restriktionsschnittstellen

ggatccGCCATGGCAACTATCCAAGCTTTTGGCGTTCTCCGCCCATACCATCATGGTACAACCTCTGAGCGTCTG
GGCTGTGATCTGTTAACTATTCTCGGGATGGAAACTCAGTTAACCCCCGTTGGATTAGTGGTCGGCGCTT
GGCTGGCCTGCCTGTTGGTAATGTGTACATTGTCGGCCTAACCAAATTGGGATGTGGACATTGACCGCATCAATAAG
CCGAATTGCCCCTAGCTAACGGAGATTCTATGCCCAAGGGCGTTGGATTGTGGACTTTGTGGCGTTGCTTCCCTT
GGCGATGCCCTGGGGATTAGGGCTATGGCTGGGCTAACGGTGGCATTAGTTGATTATTGGCACGGCCTATCGGTGC
CGCCAGTGAGGTTAAAGCGCTTCCCTGCTGGCGCCCTGTATTCTGACGGTGGGGAAATTGGTTAACCTGGC
TTATTTTATTTTAAAGATTGGTTAGGTTATCCCCCCTTAATAACCCCCATCTGGTTTTGACTTTATTTATCTT
AGTTTTCACCGTGGCGATGCCATTAAAGATGTGCCAGATATGGAAGGCATGCCAATTAAAGATTCAAACCTTAA
CTTGCAAATCGGCAAACAAACGTTTCGGGAACCTTAATTACTCACTGGTGTATTAGCCATGGCAATCTGG
GGCTTATGGCGGCTATGCCCTTAATACTGCTTCTGATTGTTCCCATTGTGCTTATTAGCCTTACTCTGGTGGCG
GAGTCGAGATGTACACTTAGAAAGCAAACCGAAATTGCTAGTTTATCAGTTATTGGAGCTATTCTTAGAGT
ACTTGCTGTATCCCTGGCTCTGTGGTACCTAATTCTAATACTATTAGGGggatcc

Figur 8

Sequenz Beschreibung: slr17365'

Sequenz Charakteristiken:

Länge: 26 Bp

Typ: Nukleinsäure

Topologie: linear

Beschreibung: Oligonukleotid

5' -GGATCCGCCATGGCAACTATCCAAGC -3'

Figur 9

Sequenz Beschreibung: slr17363'

Sequenz Charakteristiken:

Länge: 25 Bp

Typ: Nukleinsäure

Topologie: linear

Beschreibung: Oligonukleotid

5' -GGATCCCCCTAAAAAATAGTATTAG -3'

1
SEQUENZPROTOKOLL

<110> SunGene GmbH & Co KgaA

<120> Homogentisatphytyltransferase

<130> 0817/00012

<140>

<141>

<160> 4

<170> PatentIn Vers. 2.0

<210> 1

<211> 932

<212> DNA

<213> Synechocystis PCC6803

<220>

<221> CDS

<222> (4)..(930)

<400> 1

gcc atg gca act atc caa gct ttt tgg cgc ttc tcc cgc ccc cat acc 48
Met Ala Thr Ile Gln Ala Phe Trp Arg Phe Ser Arg Pro His Thr
1 5 10 15

atc att ggt aca act ctg agc gtc tgg gct gtg tat ctg tta act att 96
Ile Ile Gly Thr Thr Leu Ser Val Trp Ala Val Tyr Leu Leu Thr Ile
20 25 30

ctc ggg gat gga aac tca gtt aac tcc cct gct tcc ctg gat tta gtg 144
Leu Gly Asp Gly Asn Ser Val Asn Ser Pro Ala Ser Leu Asp Leu Val
35 40 45

tgc ggc gct tgg ctg gcc tgc ctg ttg ggt aat gtg tac att gtc ggc 192
Phe Gly Ala Trp Leu Ala Cys Leu Leu Gly Asn Val Tyr Ile Val Gly
50 55 60

ctc aac caa ttg tgg gat gtg gac att gac cgc atc aat aag ccg aat 240
Leu Asn Gln Leu Trp Asp Val Asp Ile Asp Arg Ile Asn Lys Pro Asn
65 70 75

ttg ccc cta gct aac gga gat ttt tct atc gcc cag ggc cgt tgg att. 288
Leu Pro Leu Ala Asn Gly Asp Phe Ser Ile Ala Gln Gly Arg Trp Ile
80 85 90 95

gtg gga ctt tgt ggc gtt gct tcc ttg gcg atc gcc tgg gga tta ggg 336

Thr Leu Thr Leu Gln Ile Gly Lys Gln Asn Val Phe Arg Gly Thr Leu
210 215 220

Ile Leu Leu Thr Gly Cys Tyr Leu Ala Met Ala Ile Trp Gly Leu Trp
225 230 235 240

Ala Ala Met Pro Leu Asn Thr Ala Phe Leu Ile Val Ser His Leu Cys
245 250 255

Leu Leu Ala Leu Leu Trp Trp Arg Ser Arg Asp Val His Leu Glu Ser
260 265 270

Lys Thr Glu Ile Ala Ser Phe Tyr Gln Phe Ile Trp Lys Leu Phe Phe
275 280 285

Leu Glu Tyr Leu Leu Tyr Pro Leu Ala Leu Trp Leu Pro Asn Phe Ser
290 295 300

Asn Thr Ile Phe
305

<210> 3

<211> 26

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<221> primer_bind

<222> (1)..(26)

<220>

<223> Die Beschreibung von Knstliche Sequenz:Primer

<400> 3

ggatccggcca tggcaactat ccaagc

26

<210> 4

<211> 25

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<221> primer_bind

<222> (1)..(25)

<220>

<223> Die Beschreibung von Knstliche Sequenz:Primer

<400> 4
ggatccccct aaaaaatagt attag

25